#### (19) 世界知的所有権機関 国際事務局



# 

#### (43) 国際公開日 2001 年10 月25 日 (25.10.2001)

**PCT** 

## (10) 国際公開番号 WO 01/79494 A1

菊地康文 (KIKUCHI, Yasufumi) [JP/JP]. 大友俊彦

(OHTOMO, Toshihiko) [JP/JP]; 〒412-8513 静岡県

御殿場市駒門1丁目135番地 中外製薬株式会社内

102-0083 東京都千代田区麹町一丁目10番地 麹町広

DM, DZ, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT,

LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ,

PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TR, TT,

(74) 代理人: 高木千嘉, 外(TAKAGI, Chiyoshi et al.); 〒

(81) 指定国 (国内): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK,

(51) 国際特許分類<sup>7</sup>: C12N 15/12, C07K 16/18, C12P 21/08, C12N 1/15, 1/19, 1/21, 5/00, A61K 39/395, A61P 35/00, 29/00, 7/00

(21) 国際出願番号:

PCT/JP01/03288

(22) 国際出願日:

2001 年4 月17 日 (17.04.2001)

(25) 国際出願の言語:

日本語

(26) 国際公開の言語:

日本語

(30) 優先権データ:

特願2000-115246 2000年4月17日(17.04.2000) JP 特願2000-321821

2000年10月20日(20.10.2000) JP

特願 2000-321822

2000年10月20日(20.10.2000) JP

PCT/JP01/01912 2001年3月12日(12.03.2001) JP

(84) 指定国 (広域): ARIPO 特許 (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZW), ユーラシア特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), ヨーロッパ特許 (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), OAPI 特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZW.

(71) 出願人 (米国を除く全ての指定国について): 中 外製薬株式会社 (CHUGAI SEIYAKU KABUSHIKI KAISHA) [JP/JP]; 〒115-8543 東京都北区浮間5丁目 5番1号 Tokyo (JP).

#### (72) 発明者; および

(75) 発明者/出願人 (米国についてのみ): 福島 直 (FUKUSHIMA, Naoshi) [JP/JP]. 土屋政幸 (TSUCHIYA, Masayuki) [JP/JP]. 大枝匡義 (OHEDA, Masayoshi) [JP/JP]. 宇野慎介 (UNO, Shinsuke) [JP/JP].

#### 添付公開書類:

#### — 国際調査報告書

Shizuoka (JP).

洋ビル Tokyo (JP).

2文字コード及び他の略語については、定期発行される各PCTガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語のガイダンスノート」を参照。

(54) Title: AGONIST ANTIBODIES

(54) 発明の名称: アゴニスト抗体

(57) Abstract: Modified antibodies containing 2 or more H chain V domains and 2 or more L chain V domains of a monoclonal antibody which can transmit a signal into cells by crosslinking a cell surface molecule, thereby serving as an agonist. Because of being usable as agonists for signal transmission, these modified antibodies are useful as, for example, preventives and/or remedies for various diseases such as cancer, inflammation, hormone disorders and blood diseases.

(57) 要約:

本発明は、細胞表面分子を架橋することにより細胞内にシグナル伝達してアゴニストとして作用しうる、モノクローナル抗体のH鎖V領域を2つ以上及びL鎖V領域を2つ以上含む改変抗体に関する。この改変抗体は、シグナル伝達のアゴニストとして使用することができ、癌、炎症、ホルモン異常、血液疾患等の種々の疾患の予防及び/又は治療薬等として有用である。

/79494 A1

# 明 細 書 アゴニスト抗体

# 技術分野

5

15

20

本発明は、細胞表面分子を架橋することによりアゴニスト作用を示す、モノクローナル抗体のH鎖V領域を2つ以上及びL鎖V領域を2つ以上含む改変抗体に関する。当該改変抗体は、細胞表面分子を架橋することにより細胞内にシグナルを伝達しうるアゴニスト作用を有しており、種々の医薬として有用である。

## 10 背景技術

特開平9-295999号公報は、脾臓間質細胞を識別し得る特定の抗体を開発することを目標として当該脾臓間質細胞株を感作抗原とするモノクローナル抗体の作製を試み、抗原としてマウス Integrin Associated Protein (マウス I A P) を認識する新規モノクローナル抗体の取得を記載している。また、特開平9-29599号公報は、モノクローナル抗体が骨髄系細胞にアポトーシスを誘起する特性を有することを開示している。

WO99/12973は、ヒトの Integrin Associated Protein (以下ヒトI APとする; J. Cell Biol., 123, 485-496, 1993 にアミノ酸配列及び塩基配列が記載; Journal of Cell Science, 108, 3419-3425, 1995) を抗原とするモノクローナル抗体であって、当該ヒトIAPを有する有核血液細胞(骨髄系細胞及びリンパ球)にアポトーシスを誘起させる特性を有するモノクローナルMABLー1抗体、MABLー2抗体、これを産生するハイプリドーマ、MABLー1(FERM BP-6101)を記載している。

25 特願平11-63557号は、ヒトIAPを抗原とするモノクローナル抗体から、ヒトIAPを有する有核血液細胞にアポトーシスを誘起する特性を有する一本鎖のFv領域を有する一本鎖Fvを得たことを開示している。

しかし、IAPを抗原とするモノクローナル抗体の投与は、IAPを有する有

15

核血液細胞にアポトーシスを誘起するものの、in vitro で赤血球の凝集作用をもたらす。これは、IAPを抗原とするモノクローナル抗体を多量に生体内に投与した場合、赤血球の凝集という弊害が生じる可能性があることを示唆するものである。

本発明者らは、ヒトIAPを抗原とするモノクローナル抗体を用いて、上記の 血液疾患の治療薬等として利用するべく鋭意研究した結果、ヒトIAPを有する 有核血液細胞にアポトーシスを誘起する特性を有する一本鎖のFv領域を有する 一本鎖Fvを得た。

一方、改変抗体、特に低分子化抗体、例えば一本鎖Fvは、その低分子化により組織、腫瘍等への移行性を改善し、遺伝子工学的に調製する目的で開発されたものであるが、近年、一本鎖Fvのダイマー、特にヘテロダイマーを細胞同士を架橋させる目的で使用されている。これは、二重特異性 [bispecific] の改変抗体であり、代表的には癌細胞抗原とNK細胞や好中球など宿主細胞抗原を認識する一本鎖Fvのヘテロダイマーが知られている (Kipriyanov et al., Int. J. Cancer, 77, 9763-9772, 1998)。これらは、細胞間架橋を誘導させることにより癌を治療するためのより効率的な改変抗体として、一本鎖Fvの構築技術から作成されたものである。このため、抗体およびその断片 (例えばFab断片など)および二重特異性の改変抗体、さらには単一特異性である一本鎖Fvのダイマーでも細胞間の架橋が誘導されると考えられていた。

20 また、細胞表面分子を架橋してシグナルを伝達しうるモノクローナル抗体として、例えば細胞の分化・増殖に関与するEPO受容体に対する抗体(特開2000-95800号公報)、MuSK受容体に対する抗体(Xie et al., Nature Biotech. 15, 768-771, 1997)などが知られている。しかし、低分子化した改変抗体については報告はない。

25 そこで、先ず本発明者は上記MABL-1およびMABL-2抗体並びにこれらに由来する一本鎖FvのダイマーがIAPを有する細胞に対してアポトーシスを誘導することに注目し、これらが細胞表面上のIAP受容体を架橋(2量体化)することにより当該細胞にシグナルが伝達されて、その結果アポトーシスが

10

15

誘導されたことを突き止めた。即ち、これは、単一特異性の一本鎖F v ダイマーが細胞表面上の分子 (例えば受容体) を架橋することにより、リガンドと同様にシグナルを伝達し、これによりアゴニスト作用を示し得ること示唆するものである。

次に細胞間の架橋形成に注目したところ、前記モノクローナル抗体は赤血球凝集を引き起こすが、前記一本鎖Fvのダイマーは赤血球凝集を起こさないことを見出した。同様の結果は、一本鎖2価抗体(2つのH鎖V領域及び2つのL鎖V領域を含む一本鎖ポリペプチド)でも観察された。即ち、これはモノクローナル抗体では細胞間で架橋が形成される可能性があるのに対して、一本鎖Fvダイマーまたは一本鎖2価抗体等の改変抗体では、細胞表面上の分子を架橋するが、細胞間の架橋を形成しないことを示唆するものである。

故に、本発明者は、抗体分子(whole IgG)を一本鎖Fvダイマーまたは一本鎖2価抗体などの改変抗体にすることにより、細胞間の架橋などによる副作用を軽減し、且つ細胞表面上の分子を架橋して、細胞に所望の作用のみを誘起しうる新規な医薬品を提供しうることを見出し、本発明を完成させた。また、本発明の改変抗体は元のモノクローナル抗体と比較して顕著に高い活性を有しており、さらに抗体分子に比べ分子量が小さく、定常領域を有しないという特徴から、組織移行性が向上しているという特徴を有している。

#### 20 発明の開示

本発明の課題は、本発明は、細胞表面分子と結合することにより細胞内にシグナルを伝達してアゴニストとして作用しうる、モノクローナル抗体のH鎖V領域を2つ以上及びL鎖V領域を2つ以上含む低分子化アゴニスト改変抗体を提供することである。

25 従って、本発明は、細胞表面分子を架橋することによりアゴニスト作用を示す、 モノクローナル抗体のH鎖V領域を2つ以上及びL鎖V領域を2つ以上、好まし くは各々2~4、特に好ましくは各々2つ含む改変抗体に関する。

本発明の改変抗体は、好ましくは1つのH鎖V領域及び1つのL鎖V領域を含

5 .

10

15

20

25

む一本鎖Fvのダイマーであるか、又は2つのH鎖V領域及び2つのL鎖V領域を含む一本鎖ポリペプチドである。該改変抗体中において、H鎖V領域及びL鎖 V領域は、好ましくはリンカーを介して連結されている。

また、一本鎖Fvと結合しうる架橋剤は、例えばFv中に随意に導入しうるアミノ酸配列、例えばFLAG配列等に対する抗体もしくはその断片、またはその抗体由来の改変抗体、例えば一本鎖Fvである。

本発明はまた、細胞表面分子に結合する第1のリガンドと第2のリガンドを投与し、さらに第1及び第2のリガンドに結合して、前記第1及び第2のリガンドを架橋する物質を投与することを特徴とする、細胞にアゴニスト作用を誘導する方法に関する。ここで、第1及び第2のリガンドは架橋されることによりアゴニスト作用を誘導しうるものであればいかなるものでもよいが、好ましくは同一又は異なる一本鎖Fvモノマー、抗体断片等の一価の改変抗体である。また、前記リガンドを架橋する物質は、第1のリガンドと第2のリガンドを架橋して細胞にアゴニスト作用を誘導する物質であればいかなるものでもよいが、好ましくは抗体、抗体断片、(Fab)₂又は2価の改変抗体である。ここで、2価の抗体の例としては、(Fab)₂、1つのH鎖V領域及び1つのL鎖V領域を含む一本鎖ドッのダイマーであるか、又は2つのH鎖V領域及び2つのL鎖V領域を含む一本鎖ポリペプチドが挙げられる。本方法は、架橋されてシグナルを細胞に伝達する受容体の探索に有効なだけでなく、薬剤のターゲット分子へのDDSへの応用も期待

10

15

でき、副作用の抑制や、所望の時期に所望の時間薬剤の効力を発揮させうる薬剤投与システムとして有用である。

本発明の改変抗体はまた、モノクローナル抗体(例えば、MABL-1抗体、MABL-2抗体など)のL鎖V領域及びH鎖V領域を含み、細胞表面分子、例えば蛋白質(受容体またはシグナル伝達に関与する蛋白質)、または前記蛋白質もしくは細胞膜タンパク質の糖鎖を特異的に認識して当該表面分子を架橋し、これにより細胞内にシグナルを伝達しうるものであればいかなるものでもよく、さらには、このV領域のアミノ酸配列の一部を改変した改変抗体も包含される

本発明はまた、前記改変抗体のヒト型化に関するものであり、ヒト型化改変抗体はヒト型化H鎖V領域及び/又はヒト型化L鎖V領域を含む。詳細には、ヒト型化改変抗体は、ヒトモノクローナル抗体L鎖V領域のフレームワーク領域(FR)とマウスモノクローナル抗体のL鎖V領域のCDRを含むヒト型化L鎖V領域及び/又はヒトモノクローナル抗体H鎖V領域のFRとマウスモノクローナル抗体のH鎖V領域のCDRを含むヒト型化H鎖V領域から構成される。この場合、CDRおよびFRのアミノ酸配列を一部改変(例えば、欠失、置換又は付加)してもよい。

さらに本発明は、ヒトモノクローナル抗体上鎖C領域とマウスモノクローナル 抗体のL鎖V領域及び/又はヒトモノクローナル抗体H鎖C領域とマウスモノクローナル抗体のH鎖V領域を含んで成る、ポリペプチドをも包含する。

20 本発明はまた、上記マウスCDRに相当する、マウス以外の哺乳動物(例えば、ヒト、ラット、ウシ、ヒツジ、サルなど)のモノクローナル抗体由来のCDR、又は当該CDRを含有するH鎖V領域及びL鎖V領域を含んで成る、細胞表面分子と結合することにより細胞内にシグナル伝達してアゴニストとして作用しうる改変抗体に関する。そのようなCDR、H鎖V領域及びL鎖V領域には、例えばトランスジェニックマウス等から作製されたヒトモノクローナル抗体由来のCDR、該CDRを含有するヒトモノクローナル抗体由来のH鎖V領域及びL鎖V領域も包含される。

本発明はまた、前記種々の改変抗体をコードするDNA、該DNAを含んで成

15

20

25

る組換えベクターを製造する遺伝子工学的方法に関する。

本発明はまた、該組換えベクターにより形質転換された宿主に関する。宿主は、例えばヒト細胞、マウス細胞などの動物細胞、又は大腸菌、枯草菌、酵母などの微生物である。

本発明はまた、上記の宿主を培養し、培養物から改変抗体を採取することを特徴とする、改変抗体の製造方法に関する。

さらに本発明は、一本鎖F v を産生する宿主動物細胞を無血清培地で培養して 該培地中に一本鎖F v を分泌させ、該培地中で形成された一本鎖F v のダイマー を含む該培地上清を精製することを特徴とする一本鎖F v のダイマーの製造方法 に関する。

本発明はまた、改変抗体のアゴニストとしての使用に関する。即ち、前記得ら れた改変抗体を有効成分として含有するシグナル伝達アゴニストに関する。本発 明において改変抗体は、細胞表面上の受容体を架橋して、これによりシグナル伝 達を誘起しうるものであるため、当該受容体は、リガンドと結合して、オリゴマ 一化、例えば2量体化が促進され、その結果シグナルを細胞内に伝達しうる受容 体であればいかなるものもよい。そのような当該受容体には、例えばホルモン受 容体やサイトカイン受容体が包含される。ホルモン受容体には、例えばエストロ ゲン受容体等が包含される。サイトカイン受容体等には、造血因子受容体、リン ホカイン受容体、増殖因子受容体および分化抑制因子受容体等が包含される。サ イトカイン受容体の例としては、エリスロポエチン (EPO) 受容体、トロンボ ポエチン(TPO)受容体、顆粒球コロニー刺激因子(G-CSF)受容体、マ クロフアージコロニー刺激因子(M-CSF)受容体、顆粒球マクロファージコ ロニー刺激因子(GM-CSF)受容体、腫瘍壊死因子(TNF)受容体、イン ターロイキンー1(IL-1)受容体、インターロイキンー2(IL-2)受容 体、インターロイキンー3(IL-3)受容体、インターロイキンー4(IL-4) 受容体、インターロイキン-5 (IL-5) 受容体、インターロイキン-6 (IL-6) 受容体、インターロイキン-7 (IL-7) 受容体、インターロイ キンー9(IL-9)受容体、インターロイキンー10(IL-10)受容体、

10

15

20

インターロイキンー11(ILー11)受容体、インターロイキンー12(ILー12)受容体、インターロイキンー13(ILー13)受容体、インターロイキンー15(ILー15)受容体、インターフエロンー $\alpha$ (IFNー $\alpha$ )受容体、インターフエロンー $\alpha$ (IFNー $\alpha$ )受容体、インターフエロンー $\gamma$ (IFNー $\gamma$ )受容体、成長ホルモン(GH)受容体、インスリン受容体、血液幹細胞増殖因子(SCF)受容体、血管上皮増殖因子(VEGF)受容体、上皮細胞増殖因子(SCF)受容体、神経成長因子(NGF)受容体、線維芽細胞増殖因子(FGF)受容体、神経成長因子(NGF)受容体、原本学細胞増殖因子(FGF)受容体、血小板由来増殖因子(PDGF)受容体、トランスフオーミング増殖因子ー $\beta$ (TGF- $\beta$ )受容体、白血球遊走阻止因子(LIF)受容体、毛様体神経栄養因子(CNTF)受容体、オンコスタチンM(OSM)受容体およびNotchファミリー受容体等を挙げることができる。故に、当該アゴニスト改変抗体を有効成分として含有する医薬製剤は、癌、炎症、ホルモン異常および血液疾患などの治療及び/又は予防に有用である。

本発明の改変抗体は、モノクローナル抗体に由来するH鎖V領域を2つ以上及びL鎖V領域を2つ以上含む。当該改変抗体の構成としては、好ましくは1つのH鎖V領域及び1つのL鎖V領域を含む一本鎖Fvのダイマー又は2つのH鎖V領域及び2つのL鎖V領域を含むポリペプチドとすることができる。該改変抗体中において、H鎖およびL鎖のV領域は、1個以上のアミノ酸からなるペプチドリンカーを介して連結されているのが好ましい。これらの改変抗体は、モノクローナル抗体の可変領域を含有し、且つ相補性決定領域(complementarity determining region;以下CDRとする)を保存し、もとのモノクローナル抗体と同一の特異性をもって抗原に結合する。

#### H鎖V領域

本発明において、モノクローナル抗体に由来するH鎖V領域には、細胞表面分子、例えば蛋白質(受容体またはシグナル伝達に関与する蛋白質)、または前記蛋白質もしくは細胞膜上の糖鎖を認識し、且つ前記分子を架橋してオリゴマー化、例えば2量体化することにより、細胞内にシグナルを伝達しうる細胞内にシグナルを伝達してアゴニストとして作用しうるモノクローナル抗体中のH鎖V領域で

あって、哺乳動物(例えば、ヒト、マウス、ラット、ウシ、ヒツジ、サルなど)に由来するH鎖V領域又は前記H鎖V領域のアミノ酸配列を一部改変したH鎖V領域も本発明におけるH鎖V領域に包含されるが、ヒトモノクローナル抗体H鎖V領域のFRとマウスモノクローナル抗体のH鎖V領域のCDRを含むヒト型化H鎖V領域が好ましい。さらに、組換え技術を使用して作成し得る、前記マウスモノクローナル抗体のH鎖V領域に相当するヒトモノクローナル抗体由来のH鎖V領域も用いることができる。また、本発明のH鎖V領域には、前記H鎖V領域の断片であって、抗原結合性を保持する領域も包含される。

#### L鎖V領域

10

15

20

25

本発明におけるL鎖V領域には、細胞表面分子、例えば蛋白質(受容体またはシグナル伝達に関与する蛋白質)、または前記蛋白質もしくは細胞膜上の糖鎖を認識し、且つ前記分子を架橋してオリゴマー化、例えば2量体化することにより、細胞内にシグナルを伝達しうるモノクローナル抗体中のL鎖V領域であって、哺乳動物(例えば、ヒト、マウス、ラット、ウシ、ヒツジ、サルなど)に由来するL鎖V領域又は前記L鎖V領域のアミノ酸配列を一部改変したL鎖V領域も本発明におけるL鎖V領域に包含されるが、ヒトモノクローナル抗体L鎖V領域のFRとマウスモノクローナル抗体のL鎖V領域のCDRを含むヒト型化L鎖V領域が好ましい。さらに、組換え技術を使用して作成し得る、前記マウスモノクローナル抗体のL鎖V領域に相当するヒトモノクローナル抗体由来のL鎖V領域も用いることができる。また、本発明のL鎖V領域には、前記L鎖V領域の断片であって、抗原結合性を保持する領域も包含される。

#### 相補性決定領域(CDR)

L鎖及びH鎖の各V領域は抗原結合部位を形成し、L鎖及びH鎖上の可変領域は共通性のある比較的保存された4個のフレームワークと3個の超可変又は相補佐決定領域(CDR)により連結されている(Kabat, E. A. ら、「Sequences of Proteins of Immunological Interest」US Dept. Health and Human Services, 1983)。

前記4個のフレームワーク領域 (FR) の多くの部分は $\beta$ ーシート構造をとり、

その結果3個のCDRはループを形成し、CDRは場合によりβーシート構造の一部分を形成することもある。3個のCDRはFRによって相互に立体的に非常に近い位置に保持され、そして対をなす領域の3個のCDRと共に抗原結合部位の形成に寄与する。

これらのCDR領域は、得られた抗体のV領域のアミノ酸配列と既知抗体のV領域の既知アミノ酸配列とを照合することによって、Kabat, E. A. ら、「Sequences of Proteins of Immunological Interest」の経験則から見出すことができる。

## 一本鎖Fv

5

10 一本鎖Fvは、モノクローナル抗体に由来する、連結したH鎖V領域及びL鎖V領域を含むポリペプチドのモノマーであり、得られる一本鎖Fvはもとのモノクローナル抗体の可変領域を含有し、相補性決定領域を保存するため、もとのモノクローナル抗体と同一の特異性をもって抗原に結合する(特願平11-63557号)。さらに、本発明の一本鎖Fvにおいて、前記可変領域および/またはCDRの一部またはそのアミノ酸配列の一部を改変(例えば、欠失、置換又は付加)することができる。本発明の一本鎖Fvを構成するH鎖V領域及びL鎖V領域は上述したものであり、H鎖V領域とL鎖V領域を直接又はリンカー、好ましくはペプチドリンカーを介して連結することができ、その構成としては、「H鎖V領域」ー「L鎖V領域」、「L鎖V領域」ー「H鎖V領域」のいずれでもよい。本発明においては、これら一本鎖Fvはダイマー、トリマー又はテトラマーを形成させ、本発明の改変抗体とすることができる。

#### 一本鎖改変抗体

25

本発明の2つ以上のH鎖V領域及び2つ以上のL鎖V領域、好ましくは各々2 ~4、特に好ましくは各々2つ含む一本鎖改変抗体は、上述のような2つ以上のH鎖V領域とL鎖V領域をそれぞれ含有する。このポリペプチドにおいて各領域は、該一本鎖改変抗体が特定の立体構造、具体的には一本鎖Fvのダイマーが構成する立体構造を模倣し得るよう配置させる必要があり、例えば

[H鎖V領域] - [L鎖V領域] - [H鎖V領域] - [L鎖V領域]

#### 又は

[L鎖V領域] - [H鎖V領域] - [L鎖V領域] - [H鎖V領域] の順序で各領域が配置され、これらの領域はリンカーを介して連結される。 リンカー

本発明において、H鎖V領域とL鎖V領域とを連結するリンカーとしては、遺伝子工学により導入し得る任意のペプチドリンカー、又は合成化合物リンカー、例えば、Protein Engineering, 9(3), 299-305, 1996 に開示されるリンカーを用いることができる。これらのリンカーは同一分子内で同じ又は異なっていてもよい。ペプチドリンカーを所望する場合、各々のリンカーの例としては:

10 Ser

Gly·Ser

Gly · Gly · Ser

Ser · Gly · Gly

Gly · Gly · Gly · Ser

15 Ser·Gly·Gly·Gly·

Gly · Gly · Gly · Glv · Ser

Ser · Gly · Gly · Gly · Gly

Gly · Gly · Gly · Gly · Ser

Ser · Gly · Gly · Gly · Gly · Gly

20 Gly Gly Gly Gly Gly Gly Ser

Ser · Gly · Gly · Gly · Gly · Gly · Gly · Gly

(Gly·Gly·Gly·Gly·Ser)n

(Ser·Gly·Gly·Gly·Gly)n

[nは1以上の整数である]を挙げることができる。好ましいリンカーペプチド の長さは抗原となる受容体によって異なるが、一本鎖Fvにおいては通常1~2 0アミノ酸であるのが好ましい。2つ以上のH鎖V領域及び2つ以上のL鎖V領域を含む一本鎖改変抗体においては、[H鎖V領域] - [L鎖V領域] (又は [L 鎖V領域] - [H鎖V領域]) からなる同一の抗原結合部位を形成するもの同士を

連結するためのペプチドリンカーの長さは1~30アミノ酸、好ましくは1~20アミノ酸、さらに好ましくは3~18アミノ酸である。また、[H鎖V領域] ー [L鎖V領域] (又は [L鎖V領域] ー [H鎖V領域])からなる同一の抗原結合部位を形成しないもの同士を連結するためのペプチドリンカーの長さは1~40アミノ酸、好ましくは3~30アミノ酸、さらに好ましくは5~20アミノ酸である。これらのリンカーを導入する方法は本発明の改変抗体をコードするDNAの構築方法の説明において述べる。

本発明における合成化学物リンカー(化学架橋剤)は、ペプチドの架橋に通常用いられている架橋剤、例えばNーヒドロキシスクシンイミド(NHS)

- 10 ジスクシンイミジルスベレート (DSS)、ビス (スルホスクシンイミジル) スベレート (BS³)、ジチオビス (スクシンイミジルプロピオネート) (DSP)、ジチオビス (スルホスクシンイミジルプロピオネート) (DTSSP)、エチレングリコールビス (スクシンイミジルスクシネート) (EGS)、エチレングリコールビス (スルホスクシンイミジルスクシネート) (スルホーEGS)、ジスクシンイミジル酒石酸塩 (DST)、ジスルホスクシンイミジル酒石酸塩 (スルホーDST)、ビス [2ー (スクシンイミドオキシカルボニルオキシ) エチル] スルホン(BSOCOES)、ビス [2ー (スルホスクシンイミドオキシカルボニルオキシ) エチル] スルホン (スルホーBSOCOES) などであり、これらの架橋剤は市販されている。
- 20 特に、一本鎖Fvのダイマーを形成させる場合、宿主細胞で産生された一本鎖 モノマーを培地等の溶液中で、20%以上、好ましくは50%以上、さらに好ましくは80%以上、最も好ましくは90%以上ダイマー化するのに適したリンカーを選択することが好ましく、具体的には2~12アミノ酸、より好ましくは3~10アミノ酸、またはこれに相当する他のリンカーが好ましい。

#### 25 改変抗体の製造

改変抗体は、細胞表面分子に特異的に結合する既知または新規なモノクローナル抗体由来のH鎖V領域とL鎖V領域とを前述のリンカーを介して連結することにより得られる。一本鎖Fvの例として、MABL-1抗体、MABL-2抗体

15

20

25

に由来するH鎖V領域とL鎖V領域を有するものをMABL1-scFv、MABL2-scFvとする。2つのH鎖V領域及び2つのL鎖V領域を含む一本鎖ポリペプチドの例としては、前記モノクローナル抗体由来のH鎖V領域とL鎖V領域を有するものをMABL1-sc(Fv)2、MABL2-sc(Fv)2とする。

これらポリペプチドを製造するにあたり、該ポリペプチドが分泌性であることを所望する場合は、そのNー末端にシグナルペプチドを付加することができる。また、該ポリペプチドの効率的精製等のために、ポリペプチド精製において有用である公知の配列、例えばFLAG配列などを挿入することができる。この場合、抗FLAG抗体を用いてダイマー形成させることもできる。

本発明の改変を作製するためには、これをコードするDNA、即ち一本鎖FvをコードするDNA又は再構成一本鎖ポリペプチドをコードするDNAを得る必要がある。これらのDNAは、例えばMABL1-scFv、MABL2-scFv、MABL2-scFv、MABL1-sc(Fv)2の場合には前記Fv由来のH鎖V領域及びL鎖V領域をコードするDNAを用いて、又はこれらのDNAを鋳型とし、その配列内の所望のアミノ酸配列をコードするDNA部分を、その両端を規定するプライマー対を用いるPCR法により増幅することにより得ることができる。

各V領域について、アミノ酸配列の一部改変を所望する場合には、PCR法を用いる公知の方法によって1又は数個のアミノ酸が改変された、即ち1もしくは数個のアミノ酸が欠失、置換もしくは付加されたアミノ酸配列を有するV領域を得ることができる。特定の抗原に対して十分に活性がある改変抗体を作製するために、PCR法を用いる公知の方法によって前記V領域のアミノ酸配列の一部を改変することが望ましい。

PCRに用いるプライマーを決定するにあたり、所望のモノクローナル抗体由来のH鎖及びL鎖のタイピングをして両鎖の型を決める必要がある。MABLー1抗体、MABLー2抗体の場合、MABLー1抗体は κ型L鎖及びγ1型のH鎖を有し、MABLー2抗体は κ型L鎖及びγ2 a型のH鎖を有することが明らかになっている(特願平11-63557号)。前記MABL-1抗体及び/又は

15

20

25

MABL-2抗体のH鎖V領域及びL鎖V領域をコードするDNAをポリメラーゼ連鎖反応 (PCR) 法を用いて増幅するには、Jones, S. T. ら、Bio/Technology, 9, 88-89, 1991 に記載されているプライマーを用いることができる。

5 次に、ポリメラーゼ連鎖反応(PCR)法を用いてMABL-1抗体及びMABL-2抗体のL鎖V領域を増幅するため、5'-末端オリゴヌクレオチドプライマー及び3'-末端オリゴヌクレオチドプライマーを上述のように決定する。同様にして、MABL-1抗体のH鎖V領域及びMABL-2抗体のH鎖V領域の増幅のため、それぞれ5'-末端プライマー及び3'-末端プライマーを決定する。

その例として本発明においては、5'ー末端プライマーはその5'ー末端近傍に制限酵素HinfI切断部位を提供する配列GANTCを含有し、そして3'ー末端プライマーはその5'ー末端近傍に制限酵素XmaI切断部位を提供するヌクレオチド配列CCCGGGを含有するものを使用している。これらの制限酵素切断部位は可変領域をコードする目的のDNA断片をクローニングベクターにサブクローニングするために用いられる限り、他の制限酵素切断部位でもよい。

特に設計されたPCRプライマーを用いて、MABL-1、MABL-2抗体の各V領域をコードするcDNAをそれらの5'-及び3'-末端において適当な塩基配列を導入して、それらが発現ベクターに容易に挿入されるように、且つそれらが該発現ベクター中で適切に機能するようにした(例えば、本発明ではKozak配列の導入により転写効率を上げるように工夫されている)。次に、これらのプライマーを用いてPCRにより増幅して得たMABL-1、MABL-2抗体の各V領域を、所望のヒトC領域をすでに含有するHEF発現ベクター(WO92-19759参照)に挿入した。クローン化されたDNAの配列決定は任意の常法、例えば、適当なベクターに挿入し、自動DNAシークエンサー(Applied Biosystems 社製)を用いて行うことができる。

本発明の改変抗体において、リンカー、例えばペプチドリンカーは次のように 導入することができる。即ち、上述のH鎖V領域及びL鎖V領域のためのプライ マーと一部相補的な配列を有し、且つ該リンカーのNー末端またはCー末端をコ

15

20

25

ードするようにプライマーを設計し、これを用いてPCRを行うことによって所望のアミノ酸配列および長さを有するペプチドリンカーをコードするDNAを作成することができる。そして、該DNAを介してH鎖V領域及びL鎖V領域をコードするDNAを連結すれば、所望のペプチドリンカーを有する本発明の改変抗体をコードするDNAを得ることができる。さらに、1つの改変抗体をコードするDNAを得ることができれば、前記DNAを鋳型にして、そして種々のリンカー用のプライマーを設計し、これを用いてPCRを実施すれば、所望のペプチドリンカーを有する改変抗体又はリンカーを有さない改変抗体をコードするDNAは容易に得ることができる。

また、本発明における改変抗体の各鎖V領域は、従来の技術(例えば、Sato, K. ら、Cancer Res., 53, 1-6 (1993)を参照のこと)を用いることによって、ヒト型化することが可能であり、また一旦ヒト型化F v 領域をコードするDNAが作製されれば、ヒト型化一本鎖F v、ヒト型化一本鎖F v 断片、ヒト型化モノクローナル抗体あるいはヒト型化モノクローナル抗体断片は、常法に従って容易に作出する事が可能である。さらに、必要な場合、これらのV領域のアミノ酸配列の一部を改変することも可能である。

さらに、遺伝子工学における慣用技術を用いて上述のマウス由来のH鎖V領域及びL鎖V領域をコードするDNAと同様に、これらに相当する他の哺乳動物由来のDNA、例えばヒト由来のDNAを得ることができる。得られたDNAを用いて、他の哺乳動物、特にヒト由来のH鎖V領域及びL鎖V領域、ヒト由来の一本鎖Fv及びその断片、並びにヒト由来のモノクローナル抗体及びその断片を得ることができる。

以上のように、目的とする改変抗体の各鎖V領域、ヒト型化改変抗体の各鎖V 領域をコードするDNAが作製されれば、それらを含有する発現ベクター、及び 該発現ベクターにより形質転換された宿主を常法に従って得ることができる。ま た、常法に従って宿主を培養し、産生した再構成一本鎖Fv、再構成ヒト型化ー 本鎖Fv、ヒト型化モノクローナル抗体及びヒト型化モノクローナル抗体断片は、 細胞内又は細胞外から分離し均一にまで精製することができる。この場合、通常

10

15

20

25

の蛋白質で用いられる分離・精製方法、例えば各種クロマトグラフィー、限外濾 過、塩析、透析等を適宜選択、組合せて、本発明の改変抗体を分離・精製するこ とができるが、これらに限定されるものではない。

再構成一本鎖F v を動物細胞、例えば、COS 7細胞、CHO細胞などの動物培養細胞、好ましくはCHO細胞で産生する場合、無血清培地で該再構成一本鎖F v を産生させると、培地中で効率よく該一本鎖F v のダイマーを形成することができる。さらに、該ダイマーを精製する際には、形成されたダイマーを安定的に高収率で回収することができると共に長期間、ダイマーの状態で保存することができる。この場合に用いることができる無血清培地は、通常組み換えタンパク質の産生に用いられている培地であればいかなるものでもよく、特に限定されるものではない。

本発明の改変抗体の製造のために任意の発現系、例えば真核細胞、例えば動物 細胞、例えば樹立された哺乳類細胞系、真糸状菌細胞、及び酵母細胞、並びに原 核細胞、例えば細菌細胞、例えば大腸菌細胞等を使用することができる。好まし くは、本発明の改変抗体は哺乳類細胞、例えばCOS7細胞又はCHO細胞中で 発現される。

ヒトIAPを有する細胞に結合する本発明の再構成ポリペプチドの製造のために任意の発現系、例えば真核細胞、例えば動物細胞、例えば樹立された哺乳類細胞系、真糸状菌細胞、及び酵母細胞、並びに原核細胞、例えば細菌細胞、例えば大腸菌細胞等を使用することができる。好ましくは、本発明の再構成ポリペプチドは哺乳類細胞、例えばCOS7細胞又はCHO細胞中で発現される。

これらの場合、哺乳類細胞での発現のために有用な常用のプロモーターを用いることができる。例えば、ヒト・サイトメガロウイルス(Human cytomegalovirus: HCMV)前期(immediate early)プロモーターを使用するのが好ましい。HCMVプロモーターを含有する発現ベクターの例には、HCMV-VH-HC $\gamma$ 1、HCMV-VL-HCK等であって、PSV2neoに由来するプラスミドベクター(国際公開公報WO92/19759参照)が包含される。

また、その他に、本発明のために用いることのできる哺乳動物細胞における遺

15

20

25

伝子発現のプロモーターとしてはレトロウイルス、ポリオーマウイルス、アデノウイルス、シミアンウイルス40(SV40)などのウイルスフロモーターやヒト・ポリペプチドチェーン・エロンゲーション・ファクター1 $\alpha$ (HEF-1 $\alpha$ )などの哺乳動物細胞由来のプロモーターを用いればよい。例えばSV40のプロモーターを使用する場合は、Mulligan, R. C. らの方法(Nature, 277, 108-114, (1979))、また、HEF-1 $\alpha$ プロモーターを使用する場合は、Mizushima, S. らの方法(Nucleic Acids Research, 18, 5322, (1990))に従えば容易に実施することができる。

複製起原(ori)としては、SV40、ポリオーマウイルス、アデノウイルス、牛パピローマウイルス(BPV)等の由来のoriを用いることができ、さらに発現ベクターは選択マーカーとして、ホスホトランスフエラーゼAPH(3')IIあるいはI(neo)遺伝子、チミジンキナーゼ(TK)遺伝子、大腸菌キサンチンーグアニンホスホリボシルトランスフエラーゼ(Ecogpt)遺伝子、ジヒドロ葉酸還元酵素(DHFR)遺伝子等を含むことができる。

上述のように作成した改変抗体の抗原結合活性は、元のモノクローナル抗体の 結合阻害能を指標にして評価することができる。具体的には、該モノクローナル 抗体のその抗原への濃度依存的阻害作用の有無を指標にして評価する。

具体的には、本発明の改変抗体をコードするDNAを包含する発現ベクターで 形質転換した動物細胞、例えばCOS7細胞又はCHO細胞を培養し、前記培養 した細胞及び/又はその培養上清、又はこれらから精製した改変抗体を用いて抗 原への結合を測定する。対照として発現ベクターのみで形質転換した細胞の培養 上清などを用いる。抗原、例えばMABL-1抗体、MABL-2抗体の場合に はヒトIAPを発現するマウス白血病細胞株L1210細胞に、本発明の改変抗 体などの試験試料又は対照の培養上清を加え、例えばフローサイトメトリーを実 施して抗原結合活性を評価する。

in vitro でのシグナル伝達誘起効果(MABL-1抗体、MABL-2抗体の場合はアポトーシス誘導効果)は、抗原を発現する細胞又は該抗原遺伝子を導入した細胞に、前述の改変抗体の試験試料を添加し、当該細胞においてシグナル伝

25

達による変化(例えば、ヒトIAP抗原特異的に細胞死を誘導するか否か)を評価する。

in vivo での評価試験は、例えば改変抗体がヒトIAPを認識する場合(例えばMABL-1抗体、MABL-2抗体由来の改変抗体)、アポトーシス誘起効果として、次の通りに行う。先ずヒト骨髄腫のモデルマウスを作成し、当該マウスにIAPを有する有核血液細胞にアポトーシスを誘起するモノクローナル抗体、本発明の改変抗体を静脈投与する。対照群にはPBSのみを投与する。そして、アポトーシス誘起を、抗腫瘍効果としてマウス血清中のヒトIgGの量の変化及び生存期間によって評価する。

10 本発明の改変抗体は、2つ以上のH鎖V領域及び2つ以上のL鎖V領域、好ましくは各々2~4、特に好ましくは各々2つ含むものであり、1つのH鎖V領域及び1つのL鎖V領域を含む一本鎖Fvのダイマー、又は2つ以上のH鎖V領域及び2つ以上のL鎖V領域を連結した一本鎖ポリペプチドである。このような構成をとることで、もとのモノクローナル抗体の抗原結合部位の立体構造を模倣して、優れた抗原結合性を保持するものと考えられる。

本発明の改変抗体は、抗体分子(whole IgG)と比較して顕著な低分子化が達成させているため、組織、腫瘍への移行性に優れており、さらにもとのアゴニスト抗体分子よりも高い活性を有する。このため、本発明の改変抗体の元となるモノクローナル抗体を適宜選択することによって、種々のシグナルを細胞内に伝達することがでる。故に、これを含有する医薬製剤は、シグナル伝達の誘起が疾病の治療に有効である、例えば癌、炎症、ホルモン異常、並びに白血病、悪性リンパ腫、再生不良性貧血、骨髄異形成症候群および真性多血症などの血液疾患の治療薬としての利用が期待される。また、RI標識による造影剤としての利用も期待され、RI化合物やトキシン等の他の化合物と結合させることにより、効力を増強させることも可能である。

次に本発明を、ヒトIAPに結合するモノクローナル抗体(MABL-1抗体、MABL-2抗体)由来の改変抗体を例にして、下記の実施例により具体的に説明するが、これにより本発明の範囲が限定されるものではない。

20

# 発明を実施するための最良の形態

次に、本発明を下記の実施例により具体的に説明するが、これにより本発明の 範囲が限定されるものではない。

本発明の改変抗体の製造方法を、下記の一本鎖Fvの作製を例にして説明する。本発明の改変抗体の製造方法において用いる、ヒトIAPに対するマウスMAB L-1、MABL-2抗体を産生するハイブリドーマ、MABL-1及びMAB L-2は、公的微生物寄託機関である通商産業省工業技術院生命工学工業技術研究所(茨城県つくば市東一丁目1番3号)に、1997年9月11日に、受託番号それぞれFERM BP-6100、FERM BP-6101として国際寄託されている。

実施例1 (ヒトIAPに対するマウスモノクローナル抗体のV領域をコードするDNAのクローン化)

ヒトIAPに対するマウスモノクローナル抗体MABL-1及びMABL-2 の可変領域をコードするDNAを次のようにしてクローン化した。

15 <u>1.1 メッセンジャーRNA (mRNA)</u> の調製

ハイブリドーマMABL-1及びMABL-2からのmRNAを、mRNA Purification Kit (Pharmacia Biotech 社製)を用いて調製した。

## 1.2 二本鎖 c D N A の合成

約1μgのmRNAより Marathon cDNA Amplification Kit (CLONTECH 社製)を用いて二本鎖 c DNAを合成し、アダプターを連結した。

1. 3 抗体可変領域をコードする遺伝子のPCR法による増幅
Thermal Cycler (PERKIN ELMER社製) を用いてPCR法を行った。

# (1) MABL-1L鎖V領域をコードする遺伝子の増幅

PCR法に使用するプライマーは、アダプターの部分配列とハイブリダイズす 25 る配列番号:1に示すアダプタープライマー1 (CLONTECH 社製)、及びマウスカッパ型L鎖C領域配列とハイブリダイズする配列番号:2に示すMKC (Mouse Kappa Constant) プライマー (Bio/Technology, 9, 88-89, 1991) を用いた。

PCR溶液50μ1は、5μ1の10×PCR Buffer II、2mM MgCl<sub>2</sub>、

25

- 0.16 mM dNTPs (dATP、dGTP、dCTP、dTTP)、2.5ユニットのDNAポリメラーゼ AmpliTaq Gold (以上 PERKIN ELMER 社製)、0.2μMの配列番号:1に示すアダプタープライマーと0.2μMの配列番号:2に示すMKCプライマー及びMABL-1由来の二本鎖cDNA 0.1μgを含有し、
- 5 94℃の初期温度にて9分間そして次に94℃にて1分間、60℃にて1分間及び72℃にて1分20秒間、この順序で加熱した。この温度サイクルを35回反復した後、反応混合物を更に72℃で10分間加熱した。
  - <u>(2)MABL-1H鎖V領域をコードするcDNAの増幅</u>

PCRのためのプライマーとして配列番号: 1 に示すアダプタープライマー1、 及び配列番号: 3 に示すMHC- $\gamma$  1 (Mouse Heavy Constant) プライマー (Bio/Technology, 9, 88-89, 1991) を用いた。

cDNAの増幅は、 $0.2 \mu MoMKC$ プライマーの代わりに $0.2 \mu MoMH$   $C-\gamma 1$ プライマーを用いて増幅した点を除いて、前記1.3 (1) においてL 鎖V 領域遺伝子の増幅について記載したのと同じ方法により行った。

15 <u>(3) MABL-2L鎖V領域をコードするcDNA</u>の増幅

PCRのためのプライマーとして配列番号:1に示すアダプタープライマー1、 及び配列番号:2に示すMKCプライマーを用いた。

cDNAの増幅は、MABL-1由来の二本鎖 cDNA 0.1  $\mu$  gの代わりに MABL-2由来の二本鎖 cDNA 0.1  $\mu$  gを用いて増幅した点を除いて、前記1.3 (1) においてMABL-1 L鎖V領域遺伝子の増幅について記載したのと同じ方法により行った。

(4) MABL-2H鎖V領域をコードするcDNAの増幅

PCRのためのプライマーとして配列番号: 1に示すアダプタープライマー1、及び配列番号: 4に示すMHC- $\gamma$ 2 aプライマー (Bio/Technology, 9, 88-89, 1991) を用いた。

cDNAの増幅は、 $0.2\mu MoMKC$ プライマーの代わりに $0.2\mu MoMH$   $C-\gamma 2a$ プライマーを用いて増幅した点を除いて、前記1.3(3)において L鎖V領域遺伝子の増幅について記載したのと同じ方法により行った。

# 1. 4 PCR生成物の精製

前記のようにしてPCR法により増幅したDNA断片を QIAquick PCR Purification Kit (QIAGEN 社製) を用いて精製し、1 mM EDTAを含有する 10 mM Tris-HC1 (pH8.0) に溶解した。

# 5 1.5 連結及び形質転換

10

15

20

上記のようにして調製したMABL-1由来マウスカッパ型L鎖V領域をコードする遺伝子を含んで成るDNA断片約140ngをpGEM-T Easyベクター (Promega 社製) 50ngと、30mM Tris-HC1 (pH7.8)、10mM MgCl<sub>2</sub>、10mM ジチオスレイトール、1mM ATP及び3ユニット T4 DNAリガーゼ (Promega 社製) を含有する反応混合液中で、15℃にて3時間反応させ連結した。

次に、 $1\mu$ 1の上記連結混合液を大腸菌DH  $5\alpha$ のコンピテント細胞(東洋紡社製) $50\mu$ 1に加え、そしてこの細胞を氷上で30分間、42℃にて1分間そして再び氷上で2分間静置した。次いで $100\mu$ 1のSOC培地(GIBCO BRL 社製)を加え、 $100\mu$ g/m 1のアンピシリン(SIGMA 社製)を含有するLB(Molecular Cloning: A Laboratory Manual, Sambrook 6、Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989)寒天培地上にこの大腸菌を塗布し、37℃にて終夜培養して大腸菌形質転換体を得た。

この形質転換体を、50 µ g/m l のアンピシリンを含有するL B 培地 3 m l 中で37℃にて終夜培養し、そしてこの培養物から QIAprep Spin Miniprep Kit (QIAGEN 社製)を用いてプラスミドDNAを調製した。

こうして得られた、ハイブリドーマMABL-1に由来するマウスカッパ型L 鎖V領域をコードする遺伝子を含有するプラスミドをpGEM-M1Lと命名した。

25 上記の同じ方法に従って、ハイプリドーマMABL-1に由来するマウスH鎖 V領域をコードする遺伝子を含有するプラスミドを精製DNA断片から作製し、 pGEM-M1Hと命名した。

また、ハイブリドーマMABL-2に由来するマウスカッパ型L鎖V領域をコ

10

ードする遺伝子を含有するプラスミドを精製DNA断片から作製し、pGEM-M2Lと命名した。

また、ハイブリドーマMABL-2に由来するマウスH鎖V領域をコードする 遺伝子を含有するプラスミドを精製DNA断片から作製し、pGEM-M2Hと 命名した。

# 実施例2 (DNAの塩基配列の決定)

前記のプラスミド中のcDNAコード領域の塩基配列の決定は、自動DNAシーケンサー (Applied Biosystem 社製)及び ABI PRISM Dye Terminator Cycle Sequencing Ready Reaction Kit (Applied Biosystem 社製)を用いて、メーカー指定のプロトコールに従って行った。

プラスミドpGEM-M1Lに含まれるマウスMABL-1抗体のL鎖V領域をコードする遺伝子の塩基配列を配列番号:5に示す。

また、プラスミドpGEM-M1Hに含まれるマウスMABL-1抗体のH鎖 V領域をコードする遺伝子の塩基配列を配列番号:6に示す。

15 また、プラスミドpGEM-M2Lに含まれるマウスMABL-2抗体のL鎖 V領域をコードする遺伝子の塩基配列を配列番号:7に示す。

また、プラスミドpGEM-M2Hに含まれるマウスMABL-2抗体のH鎖 V領域をコードする遺伝子の塩基配列を配列番号:8に示す。

# 実施例3 (CDRの決定)

20 L鎖及びH鎖のV領域の全般的構造は、互いに類似性を有しており、それぞれ 4つのフレームワーク部分が3つの超可変領域、即ち相補性決定領域(CDR) により連結されている。フレームワークのアミノ酸配列は、比較的良く保存され ているが、一方、CDR領域のアミノ酸配列の変異性は極めて高い(Kabat, E. A. ら、「Sequences of Proteins of Immunological Interest」US Dept. Health and 25 Human Services, 1983)。

このような事実に基づき、ヒトIAPに対するマウスモノクローナル抗体の可変領域のアミノ酸配列をKabatらにより作製された抗体のアミノ酸配列のデータベースにあてはめ、相同性を調べることによりCDR領域を表1に示す如く

決定した。

15

20

表 1

	プラスミド 配	列番号	CDR(1)	<u>CDR(2)</u>	CDR(3)
5	pGEM-M1L	5	43-58	74-80	113-121
	pGEM-M1H	6	50-54	69-85	118-125
•	pGEM-M2L	7	43-58	74-80	113-121
	p G EM-M 2 H	8	50 - 54	69-85	118-125

10 実施例4 (クローン化 c D N A の発現の確認 (キメラM A B L - 1 抗体及びキ メラM A B L - 2 抗体の作製))

# 4.1 キメラMABL-1抗体発現ベクターの作製

キメラMABL-1 抗体を発現するベクターを作製するため、それぞれマウス MABL-1 L鎖及びH鎖V領域をコードする c DNAクローンp GEM-M1 L及びp GEM-M1 HをP C R 法により修飾した。そしてHE F 発現ベクター (国際公開公報WO92/19759参照) に導入した。

L鎖V領域のための前方プライマーMLS(配列番号:9)及びH鎖V領域のための前方プライマーMHS(配列番号:10)は、各々のV領域のリーダー配列の最初をコードするDNAにハイブリダイズし且つKozakコンセンサス配列(J. mol. Biol., 196, 947-950, 1987)及びHind III 制限酵素部位を有するように設計した。L鎖V領域のための後方プライマーMLAS(配列番号:11)及びH鎖V領域のための後方プライマーMHAS(配列番号:12)は、J領域の末端をコードするDNA配列にハイブリダイズし且つスプライスドナー配列及びBamHI制限酵素部位を有するように設計した。

PCR溶液100μ1は、10μ1の10×PCR Buffer II、2mM MgCl<sub>2</sub>、0.16mM dNTPs (dATP、dGTP、dCTP、dTTP)、5ユニットのDNAポリメラーゼ AmpliTaq Gold、0.4μMずつの各プライマー、及び8ngの鋳型DNA(pGEM-M1L及びpGEM-M1H)を含有し、

94 $^{\circ}$ の初期温度にて9分間そして次に94 $^{\circ}$ にて1分間、60 $^{\circ}$ にて1分間及び72 $^{\circ}$ にて1分20秒間、この順序で加熱した。この温度サイクルを35回反復した後、反応混合物を更に72 $^{\circ}$ で10分間加熱した。

PCR生成物を QIAquick PCR Purification Kit (QIAGEN 社製) を用いて精製し、HindIII 及びBamHIで消化し、そしてL鎖V領域については、HE F発現ベクター $HEF-\kappa$ に、H鎖V領域についてはHEF発現ベクターHEFーッにそれぞれクローニングした。DNA配列決定の後、正しいDNA配列を有するDNA断片を含むプラスミドをそれぞれHEF-M1L、HEF-M1Hと命名した。

## 10 4.2 キメラMABL-2抗体発現ベクターの作製

cDNAの修飾及びクローニングは、pGEM-M1L及びpGEM-M1H の代わりにpGEM-M2L及びpGEM-M2Hを鋳型DNAに増幅した点を除いて、前記4.1において記載したのと同じ方法により増幅及びクローニングを行い、DNA配列決定の後、正しいDNA配列を有するDNA断片を含むプラスミドをそれぞれHEF-M2L、HEF-M2Hと命名した。

#### 4.3 COS 7 細胞への遺伝子導入

15

25

キメラMABL-1抗体及びキメラMABL-2抗体の一過性発現を観察する ため、前記発現ベクターをCOS 7細胞において試験した。

### (1) キメラMABL-1抗体の遺伝子導入

HEF-M1LとHEF-M1Hベクターを、Gene Pulser 装置 (BioRad 社製) を用いてエレクトロポレーションによりCOS 7細胞に同時形質転換した。 各DNA (10μg) と、PBS中1×10<sup>7</sup>細胞/m1の0.8m1をキュベットに加え、1.5kV、25μFの容量にてパルスを与えた。

室温にて10分間の回復期間の後、エレクトロポレーション処理された細胞を、10%の γーグロブリンフリーウシ胎児血清を含有するDMEM培養液 (GIBCO BRL 社製) に加えた。72時間培養の後、培養上清を集め、遠心分離により細胞破片を除去して回収培養上清を得た。

#### <u>(2) キメラMABL-2</u>抗体の遺伝子導入

25

キメラMABL-2抗体遺伝子の導入は、HEF-M1LとHEF-M1Hベクターの代わりにHEF-M2LとHEF-M2Hベクターを用いた点を除いて、前記4.3(1)に記載したのと同じ方法によりCOS7細胞に同時形質転換し、回収培養上清を得た。

# 5 4.4 フローサイトメトリー

抗原への結合を測定するため、前記COS 7細胞培養上清を用いてフローサイトメトリーを行った。ヒトIAPを発現するマウス白血病細胞株L1 2 1 0細胞  $4 \times 10^5$ 個に、キメラMABL-1抗体を発現させたCOS 7細胞の培養上清あるいはキメラMABL-2抗体を発現させたCOS 7細胞の培養上清あるいはコントロールとしてヒトIgG1抗体(SIGMA 社製)を加え、氷上にてインキュベーション及び洗浄の後、FITC標識した抗ヒトIgG抗体(Cappel 社製)を加えた。インキュベーション及び洗浄の後、FACScan装置(BECTON DICKINSON 社製)にて蛍光強度を測定した。

その結果、キメラMABL-1抗体及びキメラMABL-2抗体は、ヒトIA Pを発現するL1210細胞に特異的に結合したことにより、これらのキメラ抗 体がマウスモノクローナル抗体MABL-1及びMABL-2のそれぞれのV領 域の正しい構造を有することが明らかとなった(図1~3)。

実施例 5 (再構成MABL-1抗体及び再構成MABL-2抗体一本鎖Fv (scFv)領域の作製)

# 20 <u>5.1 再構成MABL-1抗体-本鎖Fvの作製</u>

再構成MABL-1抗体一本鎖Fvを次の様にして作製した。再構成MABL-1抗体H鎖V領域、リンカー領域、及び再構成MABL-1抗体L鎖V領域をそれぞれPCR法を用いて増幅し、連結することにより、再構成MABL-1抗体一本鎖Fvを作製した。この方法を図4に模式的に示す。再構成MABL-1抗体一本鎖Fvの作製のために6個のPCRプライマー(A~F)を使用した。プライマーA、C及びEはセンス配列を有し、プライマーB、D及びFはアンチセンス配列を有する。

H鎖V領域のための前方プライマーVHS (プライマーA、配列番号:13)

10

15

20

25

は、H鎖V領域のN末端をコードするDNAにハイブリダイズし且つNcoI制限酵素認識部位を有するように設計した。H鎖V領域のための後方プライマーVHAS(プライマーB、配列番号:14)は、H鎖V領域のC末端をコードするDNAにハイプリダイズし且つリンカーとオーバーラップするように設計した。

リンカーのための前方プライマーLS(プライマーC、配列番号:15)は、 リンカーのN末端をコードするDNAにハイブリダイズし且つH鎖V領域のC末端をコードするDNAとオーバーラップするように設計した。リンカーのための 後方プライマーLAS(プライマーD、配列番号:16)は、リンカーのC末端 をコードするDNAにハイブリダイズし且つL鎖V領域のN末端をコードするD NAとオーバーラップするように設計した。

L鎖V領域のための前方プライマーVLS (プライマーE、配列番号:17) は、リンカーのC末端をコードするDNAにハイブリダイズし且つL鎖V領域の N末端をコードするDNAにオーバーラップするように設計した。L鎖V領域の ための後方プライマーVLAS-FLAG(プライマーF、配列番号:18)は、 L鎖V領域のC末端をコードするDNAにハイプリダイズし且つFLAGペプチ ドをコードする配列 (Hopp, T. P. 6、Bio/Technology, 6, 1204-1210, 1988)、 2個の転写停止コドン及びEcoRI制限酵素認識部位を有するように設計した。 第一PCR段階において3つの反応A-B、C-D及びE-Fを行い、そして 各PCR生成物を精製した。第一PCRから得られた3つのPCR生成物をそれ ら自体の相補性によりアッセンブルさせた。次に、プライマーA及びFを加えて、 再構成MABL-1抗体一本鎖Fvをコードする全長DNAを増幅した (第二P CR)。なお、第一PCRにおいては、再構成MABL-1抗体H鎖V領域をコー ドするプラスミドpGEM-M1H (実施例2を参照)、Gly Gly Gly Gly Ser Gly Gly Gly Ser Glv Glv Gly Gly Ser (配列番号:19) からなるリンカー領域をコードする DNA配列 (Huston, J. S.ら、Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 85, 5879-5883, 1988)を含んで成るプラスミドnSC-DP1、及び再構成MABL-1抗体L 鎖V領域をコードするプラスミドpGEM-M1L(実施例2を参照)をそれぞ

15

20

25

れ鋳型として用いた。

第一PCR段階の溶液  $50\mu$ 1は、 $5\mu$ 1の $10\times$ PCR Buffer II、2mM MgCl<sub>2</sub>、0.16mM dNTPs、2.5ユニットのDNAポリメラーゼ AmpliTaq Gold (以上 PERKIN ELMER 社製)、 $0.4\mu$ Mずつの各プライマー及び 5n gの各鋳型DNAを含有し、94Cの初期温度にて9分間そして次に94Cに て1分間、65Cにて1分間及び72Cにて1分20秒間、この順序で加熱した。この温度サイクルを35回反復した後、反応混合物を更に72Cで7分間加熱した。

PCR生成物A-B(371bp)、C-D(63bp)、及びE-F(384bp)をQIAquick PCR Purification Kit(QIAGEN 社製)を用いて精製し、第二PCRでアッセンプルした。第二PCRにおいて、鋳型として120ngの第一PCR生成物A-B、20ngのPCR生成物C-D及び120ngのPCR生成物E-F、10 $\mu$ 1の10×PCR Buffer II、2mM MgCl<sub>2</sub>、0.16 mM dNTPs、5ユニットのDNAポリメラーゼ AmpliTaq Gold(以上PERKIN ELMER 社製)を含有する98 $\mu$ 1のPCR混合液を、94 $\alpha$ 0の初期温度にて8分間そして次に94 $\alpha$ 0にて2分間、65 $\alpha$ 0にて2分間及び72 $\alpha$ 0にて2分間、この順序で加熱した。この温度サイクルを2回反復した後、それぞれ0.4 $\alpha$ 1 MのプライマーA及びFを加えた。そして94 $\alpha$ 0の初期温度にて1分間そして次に94 $\alpha$ 1にて1分間、65 $\alpha$ 1にて1分間及び72 $\alpha$ 2にて1分間、この順序で加熱し、この温度サイクルを35回反復した後、反応混合物を72 $\alpha$ 2にて7分間加熱し、この温度サイクルを35回反復した後、反応混合物を72 $\alpha$ 1にて7分間加熱した。

第二PCRにより生じた843bpのDNA断片を精製し、NcoI及びEcoRIで消化し、得られたDNA断片をpSCFVT7ベクターにクローニングした。なお、本発現ベクターpSCFVT7は、大腸菌ペリプラズム分泌発現系に適するpelBシグナル配列(Lei, S. P. b、J. Bacteriology, 169, 4379-4383, 1987)を含んでいる。DNA配列決定の後、再構成MABL-1抗体一本鎖Fvの正しいアミノ酸配列をコードするDNA断片を含むプラスミドをpscM1と命名した(図5を参照)。本プラスミドpscM1に含まれる再構成MAB

15

20

25

L-1抗体一本鎖Fvの塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号:20に示す。

次に、哺乳動物細胞にて再構成MABL-1抗体一本鎖F v を発現するベクターを作製するため、p s c M 1 ベクターをP C R 法により修飾した。そして得られたDNA断片をp C HO 1 発現ベクターに導入した。なお、本発現ベクターp C HO 1 は、D H F R  $-\Delta$  E - r v H - P M 1 - f (WO 9 2 / 1 9 7 5 9 参照)から、E c o R I 及びS m a I 消化により抗体遺伝子を削除し、E c o R I - N o t I - B a m H I A d a p t o r (宝酒造社製)を連結することにより構築したベクターである。

PCRに使用するプライマーは、前方プライマーとしてH鎖V領域のN末端をコードするDNAにハイブリダイズし且つSalI制限酵素認識部位を有する配列番号:21に示すSal-VHSプライマー及び後方プライマーとして第一フレームワーク配列の最後をコードするDNAにハイブリダイズする配列番号:22に示すFRH1antiプライマーを用いた。

PCR溶液 $100\mu1$ は、 $10\mu10010\times$ PCR Buffer II、 $2\,\text{mM}$  Mg Cl<sub>2</sub>、 $0.16\,\text{mM}$  dNTPs、5ユニットのDNAポリメラーゼ AmpliTaq Gold、 $0.4\,\mu$ Mずつの各プライマー、及び $8\,\text{ng}$ の鋳型DNA( $p\,\text{sc}$ M1)を含有し、 $9\,5\,^{\circ}$ Cの初期温度にて $9\,\text{分間}$ そして次に $9\,5\,^{\circ}$ Cにて $1\,\text{分間}$ 、 $6\,0\,^{\circ}$ Cにて $1\,\text{分間}$ 及び $7\,2\,^{\circ}$ Cにて $1\,\text{分2}\,0\,$ 秒間、この順序で加熱した。この温度サイクルを $3\,\text{5}$ 回反復した後、反応混合物を更に $7\,2\,^{\circ}$ Cで $7\,\text{分間}$ 加熱した。

PCR生成物を QIAquick PCR Purification Kit (QIAGEN 社製) を用いて精製し、Sall及びMbo II で消化し、N末端側再構成MABL-1抗体一本鎖FvをコードするDNA断片を得た。また、pscM1ベクターをMbo II 及びEcoRIで消化し、C末端側再構成MABL-1抗体一本鎖FvをコードするDNA断片を得た。そして、Sall-Mbo II DNA断片及びMbo II-EcoRI DNA断片をpCHO1-Igsベクターにクローニングした。DNA配列決定の後、正しいDNA配列を有するDNA断片を含むプラスミドをpCHOM1と命名した(図6を参照)。なお、本発現ベクターpCHO1-Igsは、哺乳動物細胞分泌発現系に適するマウスIgG1シグナル配列(Nature,

15

332, 323-327, 1988) を含んでいる。本プラスミドp CHOM1に含まれる再構成MABL-1抗体一本鎖F v の塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号:23に示す。

# 5. 2 再構成MABL-2抗体-本鎖Fvの作製

再構成MABL-2抗体一本鎖F v を前記5.1に従って作製した。第一PC Rにおいては、pGEM-M1Hの代わりに再構成MABL-2抗体H鎖V領域をコードするプラスミドpGEM-M2H (実施例2を参照)、及びpGEM-M1Lの代わりに再構成MABL-2抗体L鎖V領域をコードするプラスミドpGEM-M2L (実施例2を参照)を使用し、再構成MABL-2抗体一本鎖F vの正しいアミノ酸配列をコードするDNA断片を含むプラスミドpscM2を得た。本プラスミドpscM2に含まれる再構成MABL-2抗体一本鎖F vの塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号:24に示す。

また、p s c M 2ベクターの修飾により再構成MABL-2抗体一本鎖F v O 正しいアミノ酸配列をコードするDNA断片を含む哺乳動物細胞発現用p C H O M 2ベクターを得た。本プラスミドp C H O M 2に含まれる再構成MABL-2 抗体一本鎖F v O塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号:2 5に示す。

#### 5.3 COS 7細胞への遺伝子導入

再構成MABL-2抗体一本鎖Fvの一過性発現を観察するため、pCHOM2ベクターをCOS7細胞において試験した。

p CHOM 2 ベクターを、Gene Pulser 装置 (BioRad 社製) を用いてエレクトロポレーションにより COS 7 細胞に形質転換した。 DNA (10μg) と、PBS中1×10<sup>7</sup>細胞/mlの0.8mlをキュベットに加え、1.5kV、25μFの容量にてパルスを与えた。

室温にて10分間の回復期間の後、エレクトロポレーション処理された細胞を、 10%のウシ胎児血清を含有するIMDM培養液(GIBCO BRL 社製)に加えた。 72時間培養の後、培養上清を集め、遠心分離により細胞破片を除去して回収培養上清を得た。

5.4 COS 7細胞培養上清中の再構成MABL-2抗体―本鎖Fvの検出

20

25

pCHOM2ベクターを遺伝子導入したCOS7細胞培養上清中における再構成MABL-2抗体一本鎖Fvをウェスタンプロッティング法により確認した。

pCHOM2ベクターを遺伝子導入したCOS 7細胞培養上清及びコントロールとしてpCHO1ベクターを遺伝子導入したCOS 7細胞培養上清についてSDS電気泳動を行い、REINFORCED NC膜 (Schleicher & Schuell社製)に転写した。5%スキムミルク (森永乳業社製)にてブロッキングを行い、0.05%Tween20-PBSにて洗浄後、抗FLAG抗体 (SIGMA社製)を加えた。室温にてインキュベーション及び洗浄の後、アルカリフォスファターゼ結合抗マウスIgG抗体 (Zymed社製)を加え、室温にてインキュベーション及び洗浄の後、アルカリフォスファターゼ結合抗マウスIgG抗体 (Zymed社製)を加え、室温にてインキュベーション及び洗浄後、基質溶液 (Kirkegaard Perry Laboratories社製)を添加し、発色させた (図7)。

その結果、pCHOM2ベクター導入COS7細胞培養上清中にのみFLAGペプチド特異的なタンパク質が検出され、この培養上清中に再構成MABL-2 抗体一本鎖Fvが分泌されていることが明らかとなった。

# 15 5.5 フローサイトメトリー

抗原への結合を測定するため、前記COS 7細胞培養上清を用いてフローサイトメトリーを行った。ヒト Integrin Associated Protein (IAP) を発現するマウス白血病細胞株L1210細胞、あるいはコントロールとしてpCOS1ベクターを形質転換したL1210細胞2×10<sup>5</sup>個に、再構成MABL-2抗体ー本鎖Fvを発現させたCOS 7細胞の培養上清あるいはコントロールとしてpCHO1ベクターを形質転換したCOS 7細胞の培養上清を加え、氷上にてインキュベーション及び洗浄の後、マウス抗FLAG抗体 (SIGMA 社製) を加えた。インキュベーション及び洗浄の後、FITC標識した抗マウスIgG抗体 (BECTON DICKINSON 社製) を加えた。再度インキュベーション及び洗浄の後、FACS can装置 (BECTON DICKINSON 社製) にて蛍光強度を測定した。

その結果、再構成MABL-2抗体一本鎖Fvは、ヒトIAPを発現するL1 210細胞に特異的に結合したことにより、この再構成MABL-2抗体一本鎖 Fvがヒト Integrin Associated Protein に対するアフィニティーを有すること が明らかとなった(図8~11)。

#### 5. 6 Competitive ELISA

マウスモノクローナル抗体の抗原結合に対する阻害活性を指標に、再構成MA BL-2抗体一本鎖Fvの抗原結合活性を測定した。

1 μg/m1に調整した抗FLAG抗体を96ウェルプレートの各ウェルに加え、37℃にて2時間インキュベートした。洗浄後、1%BSAーPBSにてプロッキングを行った。室温にてインキュベート及び洗浄後、分泌型ヒトIAP抗原遺伝子(配列番号:26)を導入したCOS7細胞培養上清をPBSにて2倍希釈したものを各ウェルに加えた。室温にてインキュベート及び洗浄後、100 ng/m1に調整したビオチン化MABLー2抗体50μ1及び順次希釈した再構成MABLー2抗体一本鎖Fν発現COS7細胞培養上清50μ1を混和したものを各ウェルに加えた。室温にてインキュベート及び洗浄後、アルカリフォスファターゼ結合ストレプトアビジン(Zymed 社製)を加えた。室温にてインキュベート及び洗浄後、基質溶液(SIGMA 社製)を加え、次に405nmでの吸光度を測定した。

その結果、再構成MABL-2抗体一本鎖F v(MABL2-s c F v)は、コントロールのp CHO1 導入COS7 細胞培養上清に比較して明らかに濃度依存的にマウスMABL-2抗体のヒトIAP抗原への結合を阻害した(図12)。このことから、再構成MABL-2抗体一本鎖F v は、マウスモノクローナル抗体MABL-2のそれぞれのV領域の正しい構造を有することが示唆された。

# 5. 7 in vitro でのアポトーシス誘起効果

20

25

ヒトIAPを遺伝子導入したL1210細胞、及びコントロールとしてpCOS1ベクターを遺伝子導入したL1210細胞、及びCCRF-CEM細胞を用い、再構成MABL-2抗体一本鎖Fvのアポトーシス誘起作用をAnnexin-V (BOEHRINGER MANNHEIM 社製) 染色により検討した。

各細胞1×10<sup>5</sup>個に、再構成MABL-2抗体一本鎖Fv発現COS7細胞培養上清あるいはコントロールとしてpCHO1ベクター導入COS7細胞培養上清を終濃度50%で添加し、24時間培養した。その後、Annexin-V染

- 15

20

色を行い、FACScan装置 (BECTON DICKINSON 社製) にて蛍光強度を測定した。

Annexin-V染色による解析の結果を図 $13\sim18$ にそれぞれ示した。ここで、図の左下の領域にあるドットは生細胞を、右下の領域はアポトーシス初期の細胞を、右上の領域はアポトーシス後期の細胞を示す。その結果、再構成MABL-2抗体一本鎖Fv(MABL2-scFv)はL1210細胞においてヒトIAP抗原特異的に著しい細胞死を誘導した(図 $13\sim16$ )。また、CCRF-CEM細胞においてもコントロールに比較して著しい細胞死を誘導した(図 $17\sim18$ )。

 5.8 CHO細胞におけるMABL-2抗体由来の一本鎖F v ポリペプチドの

 発現

MABL-2抗体由来の一本鎖Fv (ポリペプチド) の恒常的発現CHO細胞株を樹立するため、pCHOM2ベクターをCHO細胞に遺伝子導入した。

p CHOM 2ベクターを、Gene Pulser 装置(BioRad 社製)を用いてエレクトロポレーションによりCHO細胞に形質転換した。DNA( $10\mu$ g)とPBSに懸濁したCHO細胞( $1\times10^7$ 細胞/m1)の0.7m1を混合したものをキュベットに加え、1.5k V、 $25\mu$  Fの容量にてパルスを与えた。室温にて10分間の回復期間の後、エレクトロポレーション処理された細胞を、10%のウシ胎児血清を含有する核酸不含  $\alpha$  -MEM培地(GIBCO BRL 社製)に加え培養した。得られたクローンについて、SDS-PAGEにて目的とするタンパク質の発現を確認し、発現量の高いクローンをMABL-2抗体由来の一本鎖F  $\nu$ の産生細胞株として選択した。10n M methotrexate(SIGMA 社製)を含む無血清培地 CHO-S-SFM II(GIBCO BRL 社製)にて培養後、培養上清を集め、遠心分離により細胞破片を除去して回収培養上清を得た。

# 25 <u>5.9 CHO細胞産生のMABL-2抗体由来の一本鎖Fvの精製</u>

5.8で得た一本鎖Fv発現CHO産生株の培養上清を人工透析用カートリッジ(PAN130SF、旭メディカル)を用いて約20倍まで濃縮した。濃縮液は-20℃で保存し、精製時解凍して用いた。

10

15

CHO細胞培養上清から一本鎖Fvの精製は、Blue-sepharose、ハイドロキシアパタイト及びゲル濾過の三種のクロマトグラフィーにより行った。

(1) Blue-sepharose カラムクロマトグラフィー

培養上清の濃縮液を $20\,\mathrm{mM}$  酢酸緩衝液( $\mathrm{p\,H\,6.0}$ )にて $10\,\mathrm{ff}$ 希釈し、遠心分離( $10000\,\mathrm{r\,p\,m} \times 30\,\mathrm{d}$ )により不溶物を除去した。上清を同緩衝液で平衡化した Blue-sepharose カラム( $20\,\mathrm{m\,I}$ )に添加し、同緩衝液でカラムを洗浄後、同緩衝液中NaCl濃度を0.1、0.2、0.3、0.5及び1.0Mまで段階的に上げ、カラムに吸着した蛋白質を溶出した。SDS-PAGEで素通り及び各溶出画分を分析し、一本鎖 $\mathrm{F}\,\mathrm{v}\,\mathrm{が確認}$ された画分( $0.1\sim0.3\,\mathrm{M}\,\mathrm{N}\,\mathrm{a}$ Cl溶出画分)をプールし、Centriprep-10(アミコン)を用いて約 $20\,\mathrm{ff}$ 濃縮した。

#### (2) ハイドロキシアパタイト

(1)の濃縮液を10mM リン酸緩衝液(pH7.0)にて10倍希釈し、ハイドロキシアパタイトカラム(20ml、BioRad)に添加した。60mlの10mM リン酸緩衝液(pH7.0)でカラムを洗浄後、リン酸緩衝液濃度を200mMまで直線的に上げ、カラムに吸着した蛋白質を溶出した(図19)。SDS-PAGEにより各画分を分析した結果、画分A及び画分Bに一本鎖Fvが確認された。

# (3) ゲル濾過

(2)の画分A及びBをそれぞれ Centriprep-10 を用いて濃縮し、0.15M NaClを含む20mM 酢酸緩衝液 (pH6.0)で平衡化したTSKgelG 3000SWGカラム (21.5×600mm)に添加した。クロマトグラムを図20に示す。得られた画分をSDS-PAGEで分析した結果、いずれも主要ピーク (AI、BI)が目的の一本鎖Fvであり、ゲル濾過で分析した結果、画分Aでは見かけ上の分子量約36kD、画分Bでは同76kDに溶出された。精製した一本鎖Fv(AI、BI)を15%-SDS-ポリアクリルアミドゲルを用いて分析した。サンプルを還元剤添加、非添加で処理し、Laemmliの方法に準じて電気泳動を行い、泳動後蛋白質をクマシーブリリアントブルー染色した。

25

図21に示すように、AI、BIいずれも還元剤の添加の有無に関わらず、見かけ上の分子量約35kDに単一バンドを与えた。以上の結果から、AIは一本鎖 Fvのモノマーで、BIは一本鎖 Fvの非共有結合性ダイマーと考えられる。画 分AI及びBIをTSKgel G3000SWカラム(7.5×60mm)を用いたゲル濾過により分析した結果、画分AIはモノマーのピークのみ、画分BIはダイマーのピークのみ検出された(図22を参照)。また、ダイマー画分(画分 BI)は、全一本鎖 Fvの約4%であった。該ダイマー画分中のダイマーは、その90%以上が4℃で1ヶ月以上安定的に維持された。

5. 10大腸菌細胞でのMABL-2抗体由来の一本鎖F v ポリペプチド発現10ベクターの構築

MABL-2抗体由来の一本鎖Fvを大腸菌菌体内にて効率的に発現するベクターを作製するため、pscM2ベクターをPCR法により修飾した。得られた DNA断片をpSCFVT7発現ベクターに導入した。

PCRに使用するプライマーは、前方プライマーとしてH鎖V領域のN末端をコードするDNAにハイブリダイズし且つ開始コドン及びNdeI制限酵素認識部位を有する配列番号:27に示すNde-VHSm02プライマー及び後方プライマーとしてL鎖V領域のC末端をコードするDNAにハイプリダイズし且つ2個の停止コドン及びEcoRI制限酵素認識部位を有する配列番号:28に示すVLASプライマーを用いた。なお、前方プライマーのNde-VHSm02は大腸菌菌体内にて効率的に発現するため、H鎖V領域のN末端をコードするDNAにハイブリダイズする部分に5カ所の点変異を含んでいる。

PCR溶液 $100\mu$ lは、 $10\mu$ lの $10\times$ PCR Buffer #1、1mM M gCl<sub>2</sub>、0.2mM dNTPs、5ユニットのKOD DNAポリメラーゼ (以上東洋紡社製)、 $1\mu$ Mずつの各プライマー、及び100ngの鋳型DNA (pscM2)を含有し、98Cにて15秒間、65Cにて2秒間及び74Cにて30秒間、この順序で加熱した。この温度サイクルを25回反復した。

PCR生成物を QIAquick PCR Purification Kit (QIAGEN 社製) を用いて精製し、Nde I及びEcoRIで消化し、得られたDNA断片をpSCFVT7ベ

20

25

クターにクローニングした。なお、本発現ベクターpSCFVT7はNdeI及びEcoRIで消化したことによりpelBシグナル配列が削除されている。DNA配列決定の後、正しいDNA配列を有するDNA断片を含むプラスミドをpscM2DEm02と命名した(図23を参照のこと)。本プラスミドpscM2DEm02に含まれるMABL-2抗体由来の一本鎖Fvの塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号:29に示す。

# 5.11 大腸菌細胞におけるMABL-2抗体由来の一本鎖Fvポリペプチドの発現

MABL-2抗体由来の一本鎖Fvポリペプチドを発現する大腸菌株を得るため、pscM2DEm02ベクターを大腸菌BL21(DE3)pLysS (STRATAGENE 社製)に形質転換した。得られたクローンについて、SDS-PA GEにて目的とするタンパク質の発現を検討し、発現量の高いクローンをMAB L-2抗体由来の一本鎖Fvポリペプチドの産生株として選択した。

# 5.12 大腸菌細胞産生のMABL-2抗体由来の一本鎖Fvポリペプチドの 精製

形質転換して得られた大腸菌のシングルコロニーをLB培地 3m1にて28 で 7 時間培養し、これを70m1 のLB培地に植え継ぎ、28 にて一夜培養を行った。このpre-culture を7 Lの LB培地に植え継ぎ、ジャーファーメンターを用いて28 で、攪拌速度300rpmにて培養した。0.D.=1.5 のときに1mM IPTGで誘導をかけ、その後3 時間培養を行った。

培養液を遠心分離(10000×g、10分)し、沈殿として回収した菌体に 5mM EDTA、0.1M NaCl、1%Triton X-100を含む5 0mM トリス塩酸緩衝液(pH8.0)を加え、超音波(out put: 4、duty cycle:70%、1分×10回)により菌体を破砕した。この懸濁液を遠心分離(12000×g、10分)にかけ、沈殿として回収した封入体に5mM EDTA、0.1M NaCl、4%Triton X-100を含む50mM トリス塩酸 緩衝液(pH8.0)を加え、再度超音波処理(out put: 4、duty cycle:50%、30 秒×2)を行い、遠心分離(12000×g、10分)により目的蛋白質を沈

15

20

殿として回収し、上清にくる夾雑蛋白質を除去した。

目的蛋白質を含んだ封入体を 6 M Urea、5 mM EDTA、0.1 M N a C 1を含む50 mM トリス塩酸緩衝液(pH8.0)に溶解し、4 M Urea、5 mM EDTA、0.1 M Na C 1、10 mM メルカプトエタノールを含む50 mM トリス塩酸緩衝液(pH8.0)で平衡化した Sephacry 1 S-300( $5\times90$  cm、AMERSHAM PHARMACIA 社製)ゲル濾過カラムに、流速5 m 1 /分で添加し、会合している高分子量の一本鎖 Fv を除去した。各画分をSDS-PAGEで分析し、純度の高い画分について、 $O.D_{280}=0.25$  になるようにゲル濾過で用いた溶媒で希釈後、5 mM EDTA、0.1 M Na C 1、0.5 M Arg、2 mM 還元型グルタチオン、0.2 mM 酸化型グルタチオンを含む50 mM トリス塩酸緩衝液(pH8.0)に対して透析を3回行うことにより、巻き戻し操作を行った。さらに0.15 M Na C 1を含む20 mM 酢酸緩衝液(pH6.0)に対して3回透析し、溶媒交換を行った。

わずかに含まれる分子間でS-S結合で架橋された高分子を分離除去するため、0.15M NaClを含む20mM 酢酸緩衝液(pH6.0)で平衡化した $Superdex 200pg(<math>2.6\times60cm$ 、AMERSHAM PHARMACIA 社製)ゲル濾過カラムに添加した。図24に示すように、高分子量の会合体と考えられるブロードなピークのあと、主要ピークとサブピークの2つのピークが検出された。SDS-PAGEによる分析(図21参照)及びゲル濾過の溶出位置から、主要ピークは一本鎖Fvポリペプチドのモノマーであり、サブピークは非共有結合性のダイマーと考えられる。なお、形成された非共有結合性のダイマーは、全一本鎖Fvポリペプチドの約4%であった。

5. 13 MABL-2抗体由来の精製一本鎖F v ポリペプチドの in vitro で のアポトーシス誘起効果

25 ヒトIAPを遺伝子導入したL1210細胞(hIAP/L1210)を用い、CHO細胞及び大腸菌細胞産生のMABL-2抗体由来の一本鎖Fvポリペプチド(MABL2-scFv)のアポトーシス誘起作用を、次の2つのプロトコールにてAnnexin-V(BOEHRINGER MANNHEIM 社製) 染色により検討した。

15

20

第一のプロトコールは、hIAP/L1210細胞 $5\times10^4$ 個に、抗体試料を 終濃度 $3\mu$ g/mlで添加し、24時間培養した。抗体試料として、5.9で得 たCHO細胞由来MABL2一本鎖Fvのモノマー及びダイマー、さらに5.12で得た大腸菌細胞由来の同モノマー及びダイマー、そしてコントロールとして マウスIgG抗体について検討した。培養後、Annexin-V染色を行い、 FACS can装置 (BECTON DICKINSON 社製) にて蛍光強度を測定した。

また、第二のプロトコールは、hIAP/L1210細胞 $5\times10^4$ 個に、抗体 試料を終濃度 $3\mu$ g/m1で添加し、2時間培養後に抗FLAG抗体(SIGMA 社 製)を終濃度 $15\mu$ g/m1で添加し、更に22時間培養した。抗体試料として、 5.9で得たCHO細胞由来MABL2一本鎖Fvのモノマー及びコントロール としてマウスIgG抗体について検討した。培養後、Annexin-V染色を 行い、FACS can装置にて蛍光強度を測定した。

Annexin-V染色による解析の結果を図25~31にそれぞれ示した。その結果、CHO細胞及び大腸菌細胞産生のMABL-2抗体由来一本鎖Fvポリペプチドのダイマーはコントロール(図25)と比較して著しい細胞死を誘導した(図26、27)が、CHO細胞及び大腸菌細胞産生の一本鎖Fvポリペプチドのモノマーのアポトーシス誘導作用は認められなかった(図28、29)。また、抗FLAG抗体の添加により、CHO細胞産生のMABL-2抗体由来一本鎖Fvポリペプチドのモノマーはコントロール(図30)と比較して著しい細胞死を誘導した(図31)。

<u>5.14 scFv/CHOポリペプチドのモノマー及びダイマーのヒト骨髄腫マウスモデルに対する抗腫瘍効果</u>

## (1) マウス血清ヒトIgG定量法

マウス血清中における、ヒト骨髄腫細胞が産生するヒトIgG (Mタンパク 25 質) の定量は、以下のELISAで行った。0.1%重炭酸緩衝液 (p H 9.6) で1μg/m1に希釈したヤギ抗ヒトIgG抗体 (BIOSOURCE 社製、Lot # 7 9 0 2) 100μ1を96ウェルプレート (Nunc 社製) に加え、4℃で一晩インキュベーションし、抗体を固相化した。ブロッキングの後、段階希釈したマウス

血清あるいは標品としてヒトIgG(Cappel 社製、Lot#00915)100  $\mu$ 1を添加し、室温にて2時間インキュベーションした。洗浄後、5000倍希 釈したアルカリフォスファターゼ標識抗ヒトIgG抗体(BIOSOURCE 社製、Lot#6202)100 $\mu$ 1を加え、室温にて1時間インキュベーションした。洗浄後、基質溶液を加え、インキュベーションの後、MICROPLATE READER Model 3550(BioRad 社製)を用いて405 nmの吸光度を測定し、標品のヒトIgGの吸光度より得られた検量線から、マウス血清中のヒトIgG(Mタンパク質)濃度を算出した。

## (2) 投与抗体の調製

- scFv/CHOポリペプチドのモノマー及びダイマーは、投与当日、濾過滅菌したPBS(一)を用いて、それぞれ<math>0.4mg/m1、0.25mg/m1になるように調製し、投与試料とした。
  - (3) ヒト骨髄腫マウスモデルの作製
- ヒト骨髄腫マウスモデルは以下のように作製した。SCIDマウス(日本クレア)を用いて in vivo 継代したKPMM2細胞(特開平7-236475号公報)を10%ウシ胎児血清(GIBCO BRL 社製)を含むRPMI1640培地(GIBCO BRL 社製)で3×10<sup>7</sup>個/m1になるように調製した。あらかじめ前日抗アシアロGM1抗体(和光純薬社製、1バイアルを5m1で溶解)100μ1を皮下投与したSCIDマウス(オス、6週齢)(日本クレア)に上記KPMM2 細胞懸濁液200μ1(6×10<sup>6</sup>個/マウス)を尾静脈より注入した。

## (4) 抗体投与

25

- (3) で作製したヒト骨髄腫マウスモデルに対し、KPMM2細胞移植後3日目より、1日2回、3日間、上記(2)で調製した投与試料、モノマーは250 $\mu$ 1、ダイマーは400 $\mu$ 1を、尾静脈より投与した。対照として、濾過滅菌したPBS(一)を同様に1日2回、3日間、200 $\mu$ 1、尾静脈より投与した。両群とも、1群7匹で行った。
- (5) s c F v / C H O ポリペプチドのモノマー及びダイマーのヒト骨髄腫移植マウスモデルに対する抗腫瘍効果の評価

10

15

20

25

scFv/CHOポリペプチドのモノマー及びダイマーのヒト骨髄腫マウスモデルの抗腫瘍効果については、当該骨髄腫細胞が産生するヒトIgG (Mタンパク質)のマウス血清中の量の変化、及び生存期間で評価した。マウス血清中のヒトIgG量の変化については、KPMM2細胞移植後24日目に血清を採取し、上記(1)で述べたELISAを用いてヒトIgG量を測定した。その結果、PBS(一)投与群では、血清ヒトIgG(Mタンパク質)量が約8500μg/mlまで上昇しているのに対し、scFv/CHOダイマー投与群では対照群の1/10以下と顕著に低値であり、scFv/CHOダイマーがKPMM2細胞の増殖を非常に強く抑制していることが示された(図32)。一方、生存期間についても図33に示すとおり、scFv/CHOダイマー投与群ではPBS(一)投与群と比較して顕著な生存期間の延長が認められた。

以上より、scFv/CHOダイマーがヒト骨髄腫マウスモデルに対して、抗腫瘍効果を有することが示された。本発明の改変抗体であるscFv/CHOダイマーの抗腫瘍効果は、当該改変抗体が有するアポトーシス誘起作用に基づくと考えられる。

## 5.15 赤血球凝集試験

赤血球凝集試験及び赤血球凝集の判定法は、続生化学実験講座の免疫生化学研究法(日本生化学会編、東京化学同人)に準じて実施した。

gG、MABL-2抗体は、0.01、0.1、1、10、 $100\mu g/m 1$ 、-本鎖F v は、0.004、0.04、0.4、4、40、 $80\mu g/m 1$  で大腸菌産生の一本鎖F v ポリペプチドのダイマーのみさらに $160\mu g/m 1$ の用量を設定した。その結果は、下記の表 2 に示す通り、MABL-2 抗体では、 $0.1\mu g/m 1$  以上で赤血球凝集が見られたのに対し、一本鎖F v ポリペプチドではモノマー、ダイマー共に赤血球凝集は認められなかった。

表 2 赤血球凝集試験

	対照	0. 01	0. 1	1	10	100	(μg/ml)		
mIgG	-	_		-	_	_	•		
MABL-2 (intact)	-	· <del>-</del>	. +	+++	+++	++		•	
•	対照	0.004	0.04	0. 4	4	40	80	(µg/ml)	
scFv/CHO +/7-	-	-	_	-	<del>-</del> .	_	_		
scFv/CHO ダイマー		_	-	<u>-</u> .	_	-			
	対照	0.004	0.04	0. 4	4	40	80	160	(µg/ml)
scFv/E.coli t/~		-	-		-	-	_		
scFv/E. coli ダイマー	-	_	-	_	-	-	-	_	

10

15

実施例 6 2 つのH鎖 V 領域及び 2 つのL鎖 V 領域を含む改変抗体 s c (F v)  $_2$  及び種々の長さのペプチドリンカーを有するMABL-2 抗体 s c F v

## <u>6.1 MABL-2抗体sc(Fv)₂発現プラスミドの構築</u>

MABL-2抗体由来の2つのH鎖V領域及び2つのL鎖V領域を含む改変抗体  $[sc(Fv)_2]$ を発現するプラスミドを作製するため、前述pCHOM2(MABL-2抗体由来のscFvをコードするDNAを含む)を以下に示す通りPCR法により修飾し、得られたDNA断片をpCHOM2に導入した。

PCRに使用するプライマーは、センスプライマーとしてEF1 $\alpha$ をコードするDNAにハイプリダイズするEF1プライマー(配列番号:30)を使用し、

10

15

アンチセンスプライマーとしてL鎖V領域のC末端をコードするDNAにハイブ リダイズし且つリンカー領域をコードするDNA配列(配列番号:19)及びS all制限酵素認識部位を有するVLLASプライマー(配列番号:31)を使 用した。

PCR溶液 $100\mu$ lは、 $10\mu$ lの $10\times$ PCR Buffer #1、1mM M gCl<sub>2</sub>、0.2mM dNTPs (dATP、dGTP、dCTP、dTTP)、5ユニットのKOD DNAポリメラーゼ (以上東洋紡社製)、 $1\mu$ Mの各プライマー、及び100ngの鋳型DNA(pCHOM2)を含有する。PCR溶液を94 Cにて30秒間、50 Cにて30秒間及び74 Cにて1分間、この順序で加熱した。この温度サイクルを30回反復した。

PCR生成物を QIAquick PCR Purification Kit (QIAGEN 社製) を用いて精製し、SalIで消化し、得られたDNA断片をpBluescript KS<sup>+</sup>ベクター(東洋紡社製)にクローニングした。DNA配列決定の後、正しいDNA配列を有するDNA断片を含むプラスミドをSalIで消化し、得られたDNA断片を含むプラスミドをSalIで消化し、得られたDNA断片をSalIで消化したpCHOM2に Rapid DNA Ligation Kit (BOEHRINGER MANNHEIM 社製)を用いて連結した。DNA配列決定の後、正しいDNA配列を有するDNA断片を含むプラスミドをpCHOM2(Fv)<sub>2</sub>と命名した(図34を参照)。本プラスミドpCHOM2(Fv)<sub>2</sub>に含まれるMABL-2抗体sc(Fv)<sub>2</sub>領域の塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号:32に示す。

20 <u>6.2 種々の長さのペプチドリンカーを有するMABL-2抗体scFv発現</u> プラスミドの作製

25 HLタイプのscFvを作製するために、まずpCHOM2(Fv)<sub>2</sub>を鋳型としてCFHL-F1(配列番号:33)及びCFHL-R2(配列番号:34)プライマー、CFHL-F2(配列番号:35)及びCFHL-R1プライマー(配列番号:036)によりKODポリメラーゼにて94℃30秒、60℃30

10

15

20

25

秒、72  $\mathbb{C}1$  分間の反応を30 回繰り返す P  $\mathbb{C}R$  反応を行い、5' 側にリーダー配列を含む  $\mathbb{C}H$  鎖、及び3' 側に  $\mathbb{C}L$   $\mathbb{C}H$  るの  $\mathbb{C}H$  の  $\mathbb{C}H$ 

LHタイプのscFvを作製するために、まずMABL-2のL鎖及びH鎖V 領域のcDNAを含むプラスミドpGEM-M2L及びpGEM-M2H (特願平11-63557参照)を鋳型として、それぞれT7 (配列番号:37)及び CFLH-R2 (配列番号:38)プライマー、CFLH-F2 (配列番号:39)及びCFLH-R1 (配列番号:40)プライマーを用いてKODポリメラーゼ (東洋紡)にて94 $^{\circ}$ 3の秒、60 $^{\circ}$ 3の秒、72 $^{\circ}$ 1分間の反応を3の回繰り返すPCR反応を行い、5'側にリーダー配列を含むL鎖、及び3'側にFLAG配列を含むH鎖のcDNA遺伝子を作製した。得られたL鎖及びH鎖cDNAを鋳型として混合し、KODポリメラーゼにて94 $^{\circ}$ 3の秒、60 $^{\circ}$ 3の秒、72 $^{\circ}$ 1分間の反応を5回繰り返すPCR反応を行い、T7及びCFLH-R1プライマーを加えてさらに30サイクル反応した。この反応産物を鋳型とし、CFLH-F4 (配列番号:41)及びCFLH-R1プライマーを用いて94 $^{\circ}$ 3の秒、60 $^{\circ}$ 3の秒、72 $^{\circ}$ 1分間の反応を30回繰り返すPCR反応を行うことによりリンカーを含まないLH-0タイプのcDNAを作製した。

こうして作製したLH-0、HL-0タイプのcDNAを制限酵素EcoRI、BamHI(宝酒造)処理し、XhoI制限酵素切断部位を含まない哺乳動物発現プラスミドINPEP4に Ligation High(東洋紡)を用いて導入し、Competent E. coli JM109 (ニッポンジーン)を形質転換した。形質転換した大腸菌より QIAGEN Plasmid Maxi Kit (QIAGEN) にてプラスミドを精製した。こうしてプラスミドpCF2LH-0及びpCF2HL-0を作製した。

次に、リンカーサイズの異なる発現プラスミドを作製するためにHLタイプではpCF2HL-0を鋳型としてCFHL-X3(配列番号:42)、CFHL-

X4 (配列番号: 43)、CFHL-X5 (配列番号: 44)、CFHL-X6 (配列番号: 45)、又はCFHL-X7 (配列番号: 46) のセンスプライマー 及びアンチセンスプライマーとしてベクター配列に相補的なBGH-1 (配列番 号:47)プライマーを用いてKODポリメラーゼにて94℃30秒、60℃3 0秒、72℃1分間の反応を30回繰り返すPCR反応を行い、得られた反応産 5 物を制限酵素XhoI、BamHI(宝酒造)にて処理した。得られた断片をp CF2HL-0のXhoI、BamHIサイトに Ligation High (東洋紡) を用 いて導入し、Competent E. coli JM109を形質転換した。形質転換した大腸 菌より QIAGEN Plasmid Maxi Kit にてプラスミドを精製した。こうして、発現プ ラスミドpCF2HL-3、pCF2HL-4、pCF2HL-5、pCF2H 10 L-6及びpCF2HL-7を作製した。更にCOS7細胞での一過的発現に用 いる発現プラスミドを作製するために、pCF2HL-0、pCF2HL-3、 pCF2HL-4、pCF2HL-5、pCF2HL-6及びpCF2HL-7 を制限酵素EcoRI及びBamHI(宝酒造)にて処理し、約800bpの断 片をアガロースゲル電気泳動によるゲルからの回収により精製した。得られた断 15 片を哺乳動物細胞発現プラスミドpCOS1のEcoRI及びBamHIサイト に Ligation High を用いて導入し、Competent E. coli DH5α (東洋紡)を形 質転換した。形質転換した大腸菌より QIAGEN Plasmid Maxi Kit にてプラスミド を精製した。こうして、発現プラスミドCF2HL-0/pCOS1、CF2H. L-3/pCOS1, CF2HL-4/pCOS1, CF2HL-5/pCOS20 1、CF2HL-6/pCOS1及びCF2HL-7/pCOS1を作製した。 代表的な例として、プラスミドCF2HL-0/pCOS1の構造を図35に示 し、これに含まれるMABL2-scFv<HL-0>の塩基配列及びアミノ酸 配列を配列番号:48に示す。また各プラスミドのリンカー部分の塩基配列及び アミノ酸配列を図36に示す。 25

また、リンカーサイズの異なるLHタイプの発現プラスミドを作製するため、pCF2LH-0を鋳型としてCFLH-X3(配列番号:49)、CFLH-X4(配列番号:51)、CFLH-X6(配

列番号:5 2)又はCFLH-X7(配列番号:5 3)のセンスプライマー及び アンチセンスプライマーとしてベクター配列に相補的なBGH-1プライマーを 用いてKODポリメラーゼにて94℃30秒、60℃30秒、72℃1分間の反 応を30回繰り返すPCR反応を行い、得られた反応産物を制限酵素XhoI、 BamHIにて処理した。得られた断片をpCF2LH-0のXhoI、Bam H I サイトに Ligation High を用いて導入し、Competent E. coli DH 5 α (東 洋紡)を形質転換した。形質転換した大腸菌より QIAGEN Plasmid Maxi Kit にて プラスミドを精製した。こうして、発現プラスミドpCF2LH-3、pCF2 LH-4、pCF2LH-5、pCF2LH-6及びpCF2LH-7を作製し た。更にCOS7細胞での一過的発現に用いる発現プラスミドを作製するために、 10 pCF2LH-0, pCF2LH-3, pCF2LH-4, pCF2LH-5, pCF2LH-6及びpCF2LH-7を制限酵素EcoRI及びBamHI (宝酒造)にて処理し、約800bpの断片をアガロースゲル電気泳動によるゲ ルからの回収により精製した。得られた断片を哺乳動物細胞発現プラスミドpC 15 OS1のEcoRI及びBamHIサイトに Ligation High を用いて導入し、 Competent E. coli DH5 a (東洋紡)を形質転換した。形質転換した大腸菌よ り QIAGEN Plasmid Maxi Kit にてプラスミドを精製した。こうして、発現プラス \$FCF2LH-0/pCOS1, CF2LH-3/pCOS1, CF2LH-4/pCOS1、CF2LH-5/pCOS1、CF2LH-6/pCOS1及 びCF2LH-7/pCOS1を作製した。代表的な例として、プラスミドCF 20 2LH-0/pCOS1の構造を図37に示し、これに含まれるMABL2-s cFv<LH-0>の塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号:54に示す。また 各プラスミドのリンカー部分の塩基配列及びアミノ酸配列を図38に示す。

## <u>6.3 COS 7 細胞におけるscFv及びsc(Fv)2の発現</u>

#### 25 (1) 有血清培地での培養上清の調製

HLタイプ、LHタイプ s c F v 及び s c (F v)<sub>2</sub>の発現のために、COS 7 細胞(JCRB9127、ヒューマンサイエンス振興財団)での一過的発現を行った。COS 7 細胞は10%牛胎児血清(HyClone)を含むDMEM培地(GIBCO

BRL 社製)にて、37℃の炭酸ガス恒温槽中で経代培養した。

- 6. 2で構築したCF2HL-0, 3~7/pCOS1、もしくはCF2LH-
- 0,3~7/pCOS1又はpCHOM2(Fv)2ベクターを、Gene Pulser 装置 (BioRad 社製)を用いてエレクトロポレーションによりCOS7細胞にトランスフェクションした。

DNA( $10\mu$ g)とDMEM(10%FBS, 5mM BES(SIGMA社))培地中 $2\times10^7$ 細胞/m1の0.25m1をキュベットに加え、<math>10分間静置の後に0.17kV、 $950\mu$ Fの容量にてパルスを与えた。10分間静置の後、エレクトロポレーションされた細胞をDMEM(10%FBS)培地に混合し、

 $75 \text{ cm}^3$ フラスコに加えた。 72時間培養後、培養上清を集め、遠心分離により 細胞破片を除去し、更に  $0.22 \mu \text{ mボトルトップフィルター}$  (FALCON) に て濾過し、これを培養上清 (CM) とした。

## (2) 無血清培地での培養上清の調製

上記 (1) と同様の方法でトランスフェクションした細胞をDMEM (10% FBS) 培地に加え 75 c m <sup>3</sup>フラスコにて一夜培養した後、培養上清を捨て、PBSにて洗浄後、CHO-S-SFM II 培地 (GIBCO BRL 社製) を添加した。 72時間培養後、培養上清を集め、遠心分離により細胞破片を除去し、更に 0.22μmボトルトップフィルターにて濾過し、CMを得た。

## 6.4 COS7 CM中のscFv及びsc(Fv)2の検出

20 前記6.3 (2) で調製したCOS7のCM中における種々のMABL2-s cFv及びsc(Fv)2のポリペプチドを下記の通りにウェスタンプロッティング 法により検出した。

各COS7 CMについてについてSDS-PAGEを行い、REINFOR CED NC膜 (Schleicher & Schuell 社製) に転写した。5%スキムミルク (森永乳業社製) にてブロッキングを行い、TBSにて洗浄後、抗FLAG抗体 (SIGMA 社製) を加えた。室温にてインキュベーション及び洗浄の後、ペルオキシダーゼ標識抗マウスIgG抗体 (Jackson Immuno Research 社製) を加え、室温にてインキュベーション及び洗浄後、基質溶液を添加し、発色させた (図39)。

15

## <u>6.5 フローサイトメトリー</u>

MABL2-scFv及びsc(Fv)2のヒト Integrin Assosiated Protein (IAP) 抗原への結合を測定するため、前記6.3 (1) にて調製したCOS 7細胞培養上清を用いてフローサイトメトリーを行った。ヒトIAPを発現するマウス白血病細胞株L1210細胞2×10 $^5$ 個に、実施例6.3 (1) で得られた培養上清あるいは対照としてCOS 7細胞の培養上清を加え、氷上にてインキュベーション及び洗浄の後、 $10\mu$ g/mlのマウス抗FLAG抗体 (SIGMA 社製) を加えた。インキュベーション及び洗浄の後、FITC標識抗マウスIgG 抗体 (BECTON DICKINSON 社製) を加えた。再度インキュベーション及び洗浄の後、FACScan装置 (BECTON DICKINSON 社製) にて蛍光強度を測定した。その結果、各COS 7培養上清中の種々の長さのペプチドリンカーを有するMABL2ーscFv及びsc(Fv)2は、ヒトIAPに対して高い親和性を有することが示された (図40a及びb)。

## 6. 6 in vitro でのアポトーシス誘起効果

前記1.3(1) にて調製したCOS 7細胞培養上清について、ヒトIAPを遺伝子導入したL1210細胞(hIAP/L1210)に対するアポトーシス誘導作用をAnnexin-V (BOEHRINGER MANNHEIM 社製) 染色により検討した。

h I A P / L 1 2 1 0 細胞 5 × 1 0 4 個に、各ベクターを形質転換した C O S 7 細胞培養上清あるいはコントロールとして C O S 7 細胞培養上清を終濃度 1 0 %で添加し、2 4 時間培養した。その後、A n n e x i n - V / P I 染色を行い、F A C S c a n 装置 (BECTON DICKINSON 社製)にて蛍光強度を測定した。その結果、C O S 7 C M 中の s c F v < H L 3, 4, 6, 7、L H 3, 4, 6, 7 及び s c (F v) 2 は h I A P / L 1 2 1 0 細胞に対して顕著な細胞死を誘導した。 得られた結果を図 4 1 にそれぞれ示す。

6.7 MABL2-scFv及びsc(Fv)₂のCHO細胞用発現ベクターの構築

前記MABL2-scFv及びsc(Fv)2を培養上清から精製することを目的

15

20

25

として、これらをCHO細胞にて発現させるための発現ベクターを以下のように 構築した。

前記1. 2にて調製したpCF2HL-0, 3~7及びpCF2LH-0, 3~7のEcoRI-BamHI断片を、CHO細胞用発現ベクターpCHO1のEcoRI及びBamHI部位に Ligation High を用いて導入し、Competent E. coli DH5α を形質転換した。形質転換した大腸菌より QIAGEN Plasmid Midi Kit (QIAGEN) にてプラスミドを精製した。このようにして発現プラスミドpCHOM2HL-0, 3~7及びpCHOM2LH-0, 3~7を作製した。

6.8 MABL2-scFv<HL-0, 3~7>、MABL2-scFv</br>
10 LH-0, 3~7>及びsc(Fv)₂発現CHO細胞の作製並びにその培養上清の調製

前記1.7にて構築した発現プラスミドp CHOM2HL-0,  $3\sim7$ 及びp CHOM2LH-0,  $3\sim7$ 並びにp CHOM2(Fv) $_2$ ベクターを以下の通りに CHO細胞に形質転換し、各改変抗体を恒常的に発現するCHO細胞を作製した。 その代表的な例としてMABL2-scFv<HL-5>、sc(Fv) $_2$ を恒常的 に発現するCHO細胞の作製を下記に示す。

発現プラスミド p C H O M 2 H L -5 及び p C H O M 2 (F v)  $_2$  を制限酵素 P v u I にて消化して直鎖状にし、これらを Gene Pulser 装置 (BioRad 社製)を用いてエレクトロポレーションにより C H O 細胞にトランスフェクションした。 D N A (10  $\mu$  g) と、P B S 中  $1 \times 10^7$  細胞/m 1 の 0.75 m 1 をキュベットに加え、1.5 k V、25  $\mu$  F の容量にてパルスを与えた。室温にて 10 分間の回復期間の後、エレクトロポレーション処理された細胞を、10%のウシ胎児血清を含有する核酸含有  $\alpha$  - M E M 培地(GIBCO B R L 社製)に加え培養した。一夜培養後、培養上清を除去し、P B S にてリンスした後、10%のウシ胎児血清を含有する核酸不含  $\alpha$  - M E M 培地(GIBCO B R L 社製)を加え培養した。約 2 週間培養後、methotrexate(SIGMA 社製)を終濃度 10 n M で含有する培地で更に培養し、その後 10 n M 、そして 10 n M と濃度を順次上げて培養を続けた。こうして得られた細胞をローラーボトル中で無血清培地 C H O - S - S F M II(GIBCO

BRL 社製)にて培養後、培養上清を集め、遠心分離により細胞破片を除去し、更に0.20μmフィルターにて濾過し、それぞれのCMを得た。

同様にして、MABL2-scFv<HL-0,3,4,6,7>及び<LH-0,3,4,5,6,7>を恒常的に発現するCHO細胞及びそれらのCMを得た。

6.9 MABL2-scFv<HL-5>のダイマー及びsc(Fv)2の精製下記の2種類の精製法により前記6.8で得られたCMからMABL2-scFv<HL-5>及びsc(Fv)2の精製を行った。

<精製法1> HL-5及びsc(Fv)2を、そのポリペプチドのC末端のFla g配列を利用した抗Flag抗体アフィニティカラムクロマトグラフィー及びゲ 10 ル濾過を用いて精製した。150mM NaClを含む50mM Tris塩酸 緩衝液、pH7.5 (TBS) で平衡化した抗 Flag M2 Affinity gel (SIGMA) で 作成したカラム (7.9 m 1) に前記6.8 で得られた CM (1 L) を添加し、T BSでカラムを洗浄後、0.1Mグリシン塩酸緩衝液、pH3.5でscFvをカ ラムから溶出させた。得られた画分をSDS/PAGEで分析し、scFvの溶 15 出を確認した。scFv画分を終濃度が0.01%となるようにTween20を 加え、Centricon-10 (MILLIPORE) で濃縮した。濃縮液を150mM NaC1及 び0.01%Tween20を含む20mM 酢酸緩衝液、pH6.0で平衡化した TSKgelG3000SWカラム (7.5×600mm) にかけた。流速0.4 ml/minでscFvは280nmの吸収で検出した。HL-5は主要ピーク 20 としてダイマーの位置に、sc(Fv)2はモノマーの位置にそれぞれ溶出された。 <精製法2> HL-5及びsc(Fv)₂をイオン交換クロマトグラフィー、ハイ ドロキシアパタイト及びゲル濾過の三工程で精製した。イオン交換クロマトグラ フィーでは、HL-5では Q Sepharose fast flow カラム (ファルマシア) を s c(Fv)2では SP-sepharose fast flow カラムを用い、第二工程以降はHL-5 25  $c(Fv)_2$ で同じ条件を用いた。

(第一工程)HL-5

HL-5のCMは、0.02%Tween20を含む20mM Tris塩酸緩

衝液、pH9.0で2倍希釈した後に、1M TrisでpHを9.0に調整した。この後、0.02%Tween20を含む20mM Tris塩酸緩衝液、pH8.5で平衡化したQSepharose fast flowカラムにかけ、同緩衝液中0.1Mから0.55MまでのNaClの直線濃度勾配でカラムに吸着したポリペプチドを溶出した。得られた画分をSDS/PAGEで分析し、HL-5を含む画分を集め、第二工程のハイドロキシアパタイトにかけた。

(第一工程) s c (F v)<sub>2</sub>

20

sc(Fv)2のCMは、0.02%Tween20を含む20mM 酢酸緩衝液、pH5.5で2倍希釈した後に、1M酢酸でpHを5.5に調整した。0.02%T ween20を含む20mM 酢酸緩衝液、pH5.5で平衡化した SP-Sepahrose fast flow カラムにかけ、同緩衝液中、NaC1濃度を0から0.5Mまで直線的に上げ、カラムに吸着したポリペプチドを溶出した。得られた画分をSDS/PAGEで分析し、sc(Fv)2を含む画分を集め、第二工程のハイドロキシアパタイトにかけた。

15 (第二工程)HL-5及び $sc(Fv)_2$ のハイドロキシアパタイトクロマトグラフィー

(第三工程) HL-5及びsc(Fv)<sub>2</sub>のゲル濾過

第二工程で得られた各画分をそれぞれ Centriprep-10 (MILLIPORE) で濃縮し、
 0.02%Tween20及び0.15M NaClを含む20mM 酢酸緩衝液、
 pH6.0で平衡化したSuperdex200カラム(2.6×60cm、ファルマシア) にかけた。HL-5はダイマーに位置に、sc(Fv)HL-5及びsc(Fv)2はモノマーの位置にそれぞれ主要ピークとして溶出された。

いずれの精製法においても、HL-5モノマーは殆ど検出されなかったことから、一本鎖Fvのリンカーのアミノ酸残基数が5個程度であれば、効率的に一本鎖Fvのダイマーが形成できることが判明した。HL-5ダイマーおよびsc(Fv) $_2$ はいずれも精製された後も4%で1 $_7$ 月間安定的に維持された。

5 <u>6.10 精製 s c F v < H L - 5 > のダイマー及び s c (F v) 2 の抗原結合活性</u> 評価

精製されたMABL2-scFv<HL5>のダイマー及びsc(Fv)2のヒト Integrin Assosiated Protein (IAP) 抗原への結合を測定するため、フローサイトメトリーを行った。ヒトIAPを発現するマウス白血病細胞株L1210細胞 (hIAP/L1210) 又は対照としてpCOS1ベクターをトランスフェクションしたL1210細胞 (pCOS1/L1210) 2×10<sup>5</sup>個に、10μg/mlの精製MABL2-scFv<HL5>のダイマー、MABL2-sc(Fv)2、陽性対照としてモノクローナル抗体MABL-2、陰性対照としてマウスIgG(Zymed 社製)を加え、氷上にてインキュベーション及び洗浄の後、10μg/mlのマウス抗FLAG抗体(SIGMA 社製)を加えた。インキュベーション及び洗浄の後、FITC標識抗マウスIgG抗体(BECTON DICKINSON 社製)を加えた。再度インキュベーション及び洗浄の後、FACScan装置(BECTON DICKINSON 社製)にて蛍光強度を測定した。

その結果、精製MABL2-scFv<HL5>のダイマー及びMABL2-sc(Fv)<sub>2</sub>はhIAP/L1210細胞に特異的に結合したことにより、scFv<HL5>のダイマー及びsc(Fv)<sub>2</sub>がヒトIAPに対して高い親和性を有することが示された(図42)。

6. 11 精製scFv<HL-5>のダイマー及びsc(Fv)₂の in vitro アポトーシス誘起効果

25 精製したMABL2-scFv<HL5>のダイマー及びsc(Fv)<sub>2</sub>について、 ヒトIAPを遺伝子導入したL1210細胞(hIAP/L1210)及びヒト 白血病細胞株CCRF-CEMに対するアポトーシス誘導作用をAnnexin -V (BOEHRINGER MANNHEIM 社製) 染色により検討した。

h I A P / L 1 2 1 0 細胞  $5 \times 10^4$  個あるいはC C R F - C E M 細胞  $1 \times 10^5$  個に、精製MABL 2-s c F v < H L 5> のダイマー、MABL 2-s c (F v) 2、陽性対照としてモノクローナル抗体MABL -2、陰性対照としてマウス I g G を様々な濃度で添加し、2 4 時間培養した。その後、Annexin - V 染色を行い、F A C S c a n 装置(BECTON DICKINSON 社製)にて蛍光強度を測定した。その結果、MABL 2-s c F v < H L 5> のダイマー及びMABL 2-s c (F v) 2 は h I A P / L 1 2 1 0、C C R F - C E M の両細胞に対して濃度依存的に細胞死を誘導した(図 4 3)。この結果、MABL 2-s c F v < H L 5> のダイマー及びMABL 2-s c (F v) 2 は、もとのモノクローナル抗体MABL -2 と比較して改善されてたアポトーシス誘導作用を有することが示された。

6. 12 精製scFv<HL-5>のダイマー及びsc(Fv)₂の赤血球凝集試 <u>験</u>

実施例 5. 15に従って、種々の濃度の精製したscFv<HL-5>のダイマー及び $sc(Fv)_2$ の血液凝集試験を実施した。

15 モノクローナル抗体MABL-2 (陽性対照) では血液凝集が起こるのに対して、一本鎖抗体のMABL2-sc(Fv) $_2$ 及びMABL2-sc(Fv)<HL5 >は凝集しなかった。また、MABL-2抗体を用いた緩衝液の差もほとんどみられなかった。その結果を下記の表 3に示す。

	- 1
- 4	
111	~
#	-
111	73

ヒト赤血球凝集試験

英	新鞍: HS			,											Ē	$(\mu g/m]$	
	cont	28.9	14.45	7.225	3, 6125 1, 8063		0.9031 0.4516 0.2258 0.1129 0.0564 0.0282	0.4516	0.2258	0.1129	0.0564	0.0282	0.0141	0.0071	0.0141 0.0071 0.0035 0.0018	0.0018	
MBIZ-sc(Fv)2	ı	1	1	ı	1	1	1		1.	1	. 1	1	1	Į	ì	ı	
	cont	280	14.0	7.0	3.5	1.75	0.875	0, 4375 0, 2188 0, 1094	0.2188	ſ	0.0547	0.0273	0,0137	0.0088	0.0034	0.0017	-
MB2-sc(Pv) (H.5)	ı	I	1	1	1	1	1	ı	1		l	i	ì	1	1	1	
	cont	88	8	83	9	5	2.5	1.25	0.625	0.3125	0.1563 0.0781		0.0391	0.0195	0.0098	0,0049	0.1
MARL2 (intact)	l	+,	+	+	+	+	+	+	+	+	+1	ı	i I	1	ı	ľ	
migG	l	ı	. 1	t.	. 1	1	. 1	ı	1	ı	ı		. 1	ļ	. 1	1	
										•			.	-		-	
幾	聚: Aceta	布粉胶:Acetate Buffer	_ [									•			<u>آ</u>	(lm/g/m]	•
	cont	8	\$	8	10	വ	2.5	1.25	0.625	0.3125	0.1563	0.0781	0.0391	0.0195	0.0098 0.0049	0.0049	
MABL2 (intact)	1	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	<u>_</u> +	1	1 .		l	

# 6.13 精製scFv<HL-5>のダイマー及びsc(Fv) $_2$ のヒト骨髄腫マウスモデルに対する抗腫瘍効果

- 10 なお、本試験においてHL-5及びsc(Fv)₂は、vehicle(150m M NaCl, 0.02%Tween及び20mM 酢酸緩衝液, pH6.0)中の 0.01、0.1又は1mg/mlの溶液として、投与量が0.1、1または10m g/kgになるようにマウスに投与した。また、対照はvehicleのみを投与した。
- 15 ヒト骨髄腫細胞移植後26日目に血清を採取し、血清中のMタンパク質量をELISAにより実施例5.14に従って測定した。その結果、HL-5投与群及びダイマー及びsc(Fv)2投与群共に、血清中のMタンパク質量が投与量依存的に減少していた(図44を参照)。また、その生存期間については、HL-5投与群(図45)及びsc(Fv)2投与群(図46)共に対照(vehicle投与群)と比較して有意な生存期間の延長が観察された。これらの結果は、本発明のHL-5及びsc(Fv)2がインビボにおいても優れた抗腫瘍作用を有することを示している。

実施例 7 ヒトMPLに対するヒト抗体 12B5のH鎖 V 領域及びL鎖 V 領域を含む一本鎖 Fv

25 ヒトMPLに対するヒトモノクローナル抗体12B5のV領域をコードするD NAを次のようにして構築した。

## 7. 1 12B5H鎖V領域をコードする遺伝子の構築

ヒトMPLに結合するヒト抗体12B5H鎖V領域をコードする遺伝子は、該

10

15

20

25

遺伝子の塩基配列(配列番号55)を用いて、その5'末端にヒト抗体遺伝子由来のリーダー配列(配列番号56)(Eur. J. Immunol. 1996; 26: 63-69)を連結させることで設計した。設計した塩基配列はそれぞれ15bpのオーバーラップ配列を持つように4本のオリゴヌクレオチド(12B5VH-1、12B5VH-2、12B5VH-3、12B5VH-4)に分割し、12B5VH-1(配列番号57)及び12B5VH-3(配列番号:59)はセンス方向で、12B5VH-2(配列番号:58)及び12B5VH-4(配列番号:60)はアンチセンス方向でそれぞれ合成した。各合成オリゴヌクレオチドはそれぞれの相補性によりアッセンブリさせた後、外側プライマー(12B5VH-S及び12B5VH-A)を加え、全長の遺伝子を増幅した。なお、12B5VH-S(配列番号:61)は前方プライマーでリーダー配列の5'末端にハイブリダイズし、且つHind III 制限酵素認識配列ならびにコザック配列を持つように、また12B5VH-A(配列番号:62)は後方プライマーでH鎖V領域のC末端をコードする塩基配列にハイブリダイズし、且つスプライスドナー配列ならびにBamHI制限酵素認識配列を持つようにそれぞれ設計した。

PCR溶液100 $\mu$ 1は、 $5\mu$ 1の10×PCR Gold Buffer II、1.5mM MgCl<sub>2</sub>、0.08mM dNTPs (dATP、dGTP、dCTP、dTT P)、5コニットのDNAポリメラーゼ AmpliTaq Gold (以上 PERKIN ELMER 社製)、2.5 $\mu$ Mずつの合成オリゴヌクレオチド12B5VH-1~4を含有し、94 $^{\circ}$ Cの初期温度にて9分間そして次に94 $^{\circ}$ Cにて2分間、55 $^{\circ}$ Cにて2分間及び72 $^{\circ}$ Cにて2分間のサイクルを2回反復した後、100 $^{\circ}$ moleずつの外側プライマー12B5VH-S及び12B5VH-Aを加え、さらに94 $^{\circ}$ Cにて30秒間、55 $^{\circ}$ Cにて30秒間及び72 $^{\circ}$ Cにて30秒間及び72 $^{\circ}$ Cにて30秒間及び72 $^{\circ}$ Cにて30秒間及び72 $^{\circ}$ Cにて30秒間のサイクルを35回反復した後、反応混合物を更に72 $^{\circ}$ Cで5分間加熱した。

PCR生成物は1.5%低融点アガロースゲル (Sigma 社製) を用い精製した後、制限酵素BamHI及びHind III で消化し、ヒトH鎖発現ベクターHEFーgγ1にクローニングした。DNA配列決定の後、正しいDNA配列を有するDNA断片を含むプラスミドをHEF-12B5H-gγ1と命名した。

20

25

さらに、HEF-12B5H-gγ1を制限酵素EcoRIならびにBamH Iで消化し、12B5VHをコードする遺伝子を調製した後、ヒトFabH鎖発現ベクターpCOS-Fdに挿入しpFd-12B5Hを得た。なお、ヒトFabH鎖発現ベクターはヒト抗体H鎖V領域と定常領域をコードする遺伝子間に存在するイントロン領域ならびにヒトH鎖定常領域の一部をコードする遺伝子を含むDNA(配列番号63)をPCR法を用い増幅した後、動物細胞発現ベクターpCOS1に挿入することで構築したベクターである。ヒトH鎖定常領域はHEF-gγ1を鋳型とし、上記と同様の条件下にて遺伝子の増幅を行い、前方プライマーとしてイントロン1の5、端の配列とハイプリダイズし、且つEcoRI及びBamHI制限酵素認識配列を有するように設計したG1CH1-S(配列番号64)を、後方プライマーとしてヒトH鎖定常領域CH1ドメインの3、端のDNAにハイブリダイズし、且つヒンジ領域の一部をコードする配列、二個の停止コドンおよびBg1 II制限酵素認識部位を有するように設計したG1CH1-A(配列番号65)を用いた。

プラスミドHEF-12B5H-gγ1及びpFd-12B5Hに含まれる再構成12B5H鎖可変領域の塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号:66に示す。
7.2 12B5L鎖V領域をコードする遺伝子の構築

とトMPLに結合するヒト抗体12B5L鎖V領域をコードする遺伝子は、該遺伝子の塩基配列(配列番号67)を用い、その5'末端にヒト抗体遺伝子3D6(Nuc. Acid Res. 1990: 18; 4927)由来のリーダー配列(配列番号68)を連結させることで設計した。設計した塩基配列は上記と同様にそれぞれ15bpのオーバーラップ配列を持つように4本のオリゴヌクレオチド(12B5VLー1、12B5VLー2、12B5VLー3、12B5VLー4)に分割し、それぞれ合成した。12B5VLー1(配列番号:69)及び12B5VLー3(配列番号:71)はセンス配列、12B5VLー2(配列番号:70)及び12B5VLー4(配列番号:72)はアンチセンス配列を有し、各合成オリゴヌクレオチドはそれぞれの相補性によりアッセンプリさせた後、外側プライマー(12B5VLーS及び12B5VLーA)を加え、全長の遺伝子を増幅した。なお、12

10

15

B5VL-S(配列番号: 73)は前方プライマーでリーダー配列の5、末端にハイブリダイズし、且つHindIII 制限酵素認識配列ならびにコザック配列を持つように、また12B5VL-A(配列番号: 74)は後方プライマーでL鎖V領域のC末端をコードする塩基配列にハイブリダイズし、且つスプライスドナー配列ならびにBamHI 制限酵素認識配列を持つようにそれぞれ設計した。

PCR反応は上記と同様に行い、PCR生成物は1.5%低融点アガロースゲル (Sigma 社製)を用い精製した後、制限酵素 Bam HI及び Hind III で消化 し、ヒトL鎖発現ベクターHEFーg  $\kappa$  にクローニングした。DNA配列決定の後、正しいDNA配列を有するDNA断片を含むプラスミドをHEFー12B5 Lーg  $\kappa$  と命名した。本プラスミドHEFー12B5 Lーg  $\kappa$  に含まれる再構成 12B5 L鎖 V領域の塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号:75に示す。

## <u>7.3 再構成12B5―</u>本鎖Fv(scFv)の作製

再構成12B5抗体一本鎖Fvは12B5VH-リンカー-12B5VLの順とし、その<math>C末端には検出及び精製を容易にするためにFLAG配列(配列番号:76)を付加することで設計した。さらに、リンカー配列は $(G1y_4Ser)_3$ の15アミノ酸からなるリンカー配列を用い、再構成12B5一本鎖Fv(sc12B5)を構築した。

- (1) 15アミノ酸からなるリンカー配列を用いた再構成12B5一本鎖Fvの 作製
- 20 15アミノ酸からなるリンカーを用いた再構成12B5抗体―本鎖Fvをコードする遺伝子は12B5H鎖V領域、リンカー領域、及び12B5L鎖V領域をそれぞれPCR法を用いて増幅し、連結することにより構築した。この方法を図47に模式的に示す。再構成12B5一本鎖Fvの作製のために6個のPCRプライマー(A~F)を使用した。プライマーA、C及びEはセンス配列を有し、プライマーB、D及びFはアンチセンス配列を有する。

H鎖V領域のための前方プライマー12B5-S(プライマーA、配列番号: 77)は、H鎖リーダー配列の5'末端にハイブリダイズし且つEcoRI制限酵素認識部位を有するように設計した。H鎖V領域のための後方プライマーHuV

10

15

20

25

HJ3 (プライマーB、配列番号:78)は、H鎖V領域のC末端をコードする DNAにハイブリダイズするように設計した。

リンカーのための前方プライマーRHuJH3(プライマーC、配列番号:79)は、リンカーのN末端をコードするDNAにハイブリダイズし且つH鎖V領域のC末端をコードするDNAとオーバーラップするように設計した。リンカーのための後方プライマーRHuVK1(プライマーD、配列番号:80)は、リンカーのC末端をコードするDNAにハイブリダイズし且つL鎖V領域のN末端をコードするDNAとオーバーラップするように設計した。

L鎖V領域のための前方プライマーHuVK1.2(プライマーE、配列番号:81)はL鎖V領域のN末端をコードするDNAにハイブリダイズするように設計した。L鎖V領域のための後方プライマー12B5F-A(プライマーF、配列番号:82)は、L鎖V領域のC末端をコードするDNAにハイブリダイズし且つFLAGペプチドをコードする配列(Hopp, T. P. 6、Bio/Technology, 6, 1204-1210, 1988)、2個の転写停止コドン及びNotI制限酵素認識部位を有するように設計した。

15

20

25

第一PCR段階の溶液 $50\mu$ 1は、 $5\mu$ 1の $10\times$ PCR Gold Buffer II、 $1.5\,\mathrm{mM}$  MgCl<sub>2</sub>、 $0.08\,\mathrm{mM}$  dNTPs、 $5\,\mathrm{J}$ ニットのDNAポリメラーゼ AmpliTaq Gold (以上 PERKIN ELMER 社製)、 $100\,\mathrm{pm}\,\mathrm{ole}$  ずつの各プライマー及び $100\,\mathrm{ng}$  の各鋳型DNAを含有し、 $94\,\mathrm{C}$ の初期温度にて9分間そして次に $94\,\mathrm{C}$ にて $30\,\mathrm{v}$ 間、 $55\,\mathrm{C}$ にて $30\,\mathrm{v}$ 間及び $72\,\mathrm{C}$ にて1分間のサイクルを $35\,\mathrm{em}$  反応混合物を更に $72\,\mathrm{C}$ で5分間加熱した。

PCR生成物A-B、C-D、及びE-Fは第二PCRでアッセンブリした。 第二PCRにおいて、鋳型として $1\mu1$ の第一PCR反応物A-B、 $0.5\mu1$ の PCR反応物C-D及び $1\mu1$ のPCR反応物E-F、 $10\mu1$ の $10\times$ PCR Gold Buffer II、1.5mM MgC $1_2$ 、0.08mM dNTPs、5ユニット のDNAポリメラーゼ AmpliTaq Gold (以上 PERKIN ELMER 社製) を含有する 98 $\mu1$ のPCR混合液を、94 Cの初期温度にて9分間そして次に94 Cにて2分間、65 Cにて2分間及び72 Cにて2分間のサイクルを2回反復した後、それぞれ100pmo1eずつのプライマーA及びFを加えた。そして94 Cにて30秒間、55 Cにて30秒間及び72 Cにて1分間のサイクルを35回反復した後、反応混合物を72 Cにて5分間加熱した。

第二PCRにより生じたDNA断片を1.5%低融点アガロースゲルを用いて精製し、EcoRI及びNotIで消化し、得られたDNA断片をpCHO1ベクターおよびpCOS1ベクター(特願平8-255196)にクローニングした。なお、本発現ベクターpCHO1は、DHFR-AE-rvH-PM1-f(WO92/19759参照)から、EcoRI及びSmaI消化により抗体遺伝子を削除し、EcoRI-NotI-BamHI Adaptor(宝酒造社製)を連結することにより構築したベクターである。DNA配列決定の後、再構成12B5-本鎖Fvの正しいアミノ酸配列をコードするDNA断片を含むプラスミドをpCHO-sc12B5及びpCOS-sc12B5と命名した。本プラスミドpCHO-sc12B5及びpCOS-sc12B5に含まれる再構成12B5-本鎖Fvの塩基配列及びアミノ酸配列を配列番号:84に示す。

<u>7.4 動物細胞を用いた各12B5抗体(IgG、Fab)及び一</u>本鎖Fvポ

10

15

20

25

## <u>リペプチドの発現</u>

12B5抗体(IgG、Fab)及び12B5抗体由来の一本鎖Fv(ポリペプチド)はCOS-7細胞又はCHO細胞を用い発現させた。

COS-7細胞を用いた一過的な発現は次のようにして行った。すなわち、Gene Pulser 装置 (BioRad 社製)を用いたエレクトロポレーション法により遺伝子導入した。 12B5抗体 (IgG) の発現には前述の発現ベクターHEF-12B5H-gγ1及びHEF-12B5L-gκ各10μgずつを、12B5Fab斯片の発現にはpFd-12B5HとHEF-12B5L-gκ各10μgずつを、一本鎖Fvの発現にはpCOS-sc12B5 ( $10\mu$ g)をPBSに懸濁したCOS-7細胞 ( $1\times10^7$ 細胞/m1) 0.8 m1に混合し、キュベットに加え、1.5kV、 $25\mu$ FDの容量にてパルスを与えた。室温にて10分間の回復期間の後、エレクトロポレーション処理された細胞を、10%のウシ胎児血清を含有するDMEM培地 (GIBCO BRL 社製) に加え培養した。終夜培養後、細胞をPBSで一回洗浄し、さらに無血清培地CHO-S-SFM II 培地を加え、さらに2日間培養した。培養上清を遠心し細胞破砕物を除去した後、 $0.22\mu$ mのフィルターを通すことで調製した。

また、12B5抗体由来の一本鎖Fv(ポリペプチド)の恒常的発現CHO 細胞株を樹立するため、pCHO-sc12B5発現ベクターを下記のようにCHO 出の細胞に遺伝子導入した。

すなわち、Gene Pulser 装置(BioRad 社製)を用いたエレクトロポレーション 法により発現ベクターをCHO細胞に導入した。制限酵素 PvuIで消化し直鎖 状にしたDNA( $100\mug$ )と PB Sに懸濁した CHO細胞( $1\times10^7$ 細胞/ m1)の 0.8m1 を混合したものをキュベットに加え氷中で 10 分間静置した後、 1.5kV、 $25\mu$  FDの容量にてパルスを与えた。室温にて 10 分間の回復期間 の後、エレクトロポレーション処理された細胞を、10%のウシ胎児血清を含有する CHO -S-SFM II(GIBCO BRL 社製)に加え培養した。培養 2 日後に 5 10 が 10

発現量の高いクローンを12B5一本鎖Fvの産生細胞株として選択した。10 nMメトトレキサート (SIGMA 社製) を含む無血清培地CHO-S-SFM II (GIBCO BRL 社製) にて培養後、培養上清を集め、遠心分離により細胞破片を除去して培養上清を得た。

- 5 <u>7.5 CHO細胞産生の12B5由来の一本鎖Fvの精製</u>
  - 7. 4で得られた12B5一本鎖Fv発現CHO産生株の培養上清からの精製は、抗FLAG抗体カラム及びゲル濾過カラムにより行った。
    - (1) 抗FLAG抗体カラム

培養上清は、PBSで平衡化した抗FLAG M2アフィニティーゲル (SIGMA 社製) に添加した。同緩衝液でカラムを洗浄後、緩衝液を0.1 Mグリシン塩酸緩衝液 (pH3.5) でカラムに吸着した蛋白質を溶出した。溶出画分は、溶出後直ちに1Mトリス塩酸緩衝液 (pH8.0) を加えて中和した。SDS-PAGEで溶出画分を分析し、一本鎖Fvが確認された画分を Centricon-10 (MILLIPORE 社製)を用いて濃縮した。

- 15 (2) ゲル濾過
  - (1) の濃縮液は、0.01%Tween20を含むPBSで平衡化したSuperdex200カラム(10×300mm、AMERSHAM PHARMACIA 社製)に添加した。
- s c 1 2 B 5 は 2 つのピーク (A、B) に分かれて溶出した (図 4 8 を参照)。 画分 A、B を 1 4 % S D S ポリアクリルアミドゲルを用いて分析した。サンプルを還元剤添加、非添加で処理し、L a e m m 1 i の方法に準じて電気泳動を行い、泳動後蛋白質をクマシーブリリアントブルー染色した。図 4 9 に示すように、画分 A、B いずれも還元剤の添加の有無に関わらず、見かけ上の分子量約 3 1 k D に単一バンドを与えた。画分 A 及び B を S u p e r d e x 2 0 0 P C 3. 2 / 3 0 (3.2 × 3 0 0 m m、AMERSHAM PHARMACIA 社製) を用いたゲル濾過により分析した結果、画分 A では見かけ上の分子量約 4 4 k D、画分 B では同 2 2 k D に溶出された (図 5 0 a 及び b を参照)。以上の結果から、画分 A は s c 1 2 B 5 本鎖 F v の非共有結合性 ダイマーで、B はモノマーである。

15

20

25

## 7. 6 各種一本鎖FvのTPO様アゴニスト活性の測定

ヒトTPO受容体(MPL)を発現するBa/F3細胞(BaF/mpl)に対する増殖活性を測定することによって、抗MPL一本鎖抗体のTPO様活性を評価した。BaF/Mpl細胞を、10%ウシ胎児血清(HyClone 社製)を含むRPMI1640培地(GIBCO 社製)で2回洗浄したのち、5×10<sup>5</sup>細胞/mlの細胞密度になるように培地に懸濁した。抗MPL一本鎖抗体またはヒトTPO(R&DSystems 社製)を培地で適当に希釈し、細胞懸濁液50μlに抗体またはヒトTPO希釈液50μlを加えて96穴マイクロウェル平底プレート(Falcon 社製)に分注し、CO2インキュベーター(CO2濃度:5%)で24時間培養した。培養後、WST-8試薬(生細胞数測定試薬SF:ナカライテスク社製)を10μl加え、直後に蛍光吸光光度計SPECTRA Fluor(TECAN 社製)を用いて測定波長450nm、対照波長620nmの吸光度を測定した。CO2インキュベーター(CO2濃度:5%)で2時間インキュベートした後、SPECTRA Fluorを用いて再度測定波長450nm、対照波長620nmの吸光度を測定した。WST-8試薬は生細胞数に応じて波長450nmの発色反応を呈することから、2時間の吸光度変化を指標にBaF/Mpl増殖活性を評価した。

各種12B5抗体分子を発現させたCOS-7細胞の培養上清を用い、MPLに対するアゴニスト活性を測定した結果、図51に示すように抗原結合部位が二価である12B5IgGでは濃度依存的に吸光度の上昇が認められてPO様のアゴニスト活性を示したのに対し(ED50;29nM)、抗原結合部位が一価である12B5Fabのアゴニスト活性は非常に弱いものであった(ED50;34,724nM)。それに対し、Fabと同様に抗原結合部位が一価である一本鎖Fv(sc12B5)においてはED50値が75nMと強いアゴニスト活性が認められた。しかしながら、一本鎖FvではH鎖、L鎖各可変領域は非共有結合で介合しているために、溶液中で各可変領域が解離し他の分子の可変領域と介合し二量体等の多量体を形成することが知られている。そこで、ゲル濾過を用い精製sc12B5の分子量を測定した結果、確かに単量体(モノマー)と二量体(ダイマー)と考えられる分子が認められた(図48を参照)。続いて、モノマーとダイ

マーのscl2B5をそれぞれ単離し(図50を参照)、それらのMPLに対するアゴニスト活性を測定した結果、図51及び52に示すようにscl2B5モノマーではED50値が4438.7nMとCOS-7細胞の培養上清を用いた結果に比べ、アゴニスト活性の減弱が確認された。それに対し、二価の抗原結合部位を持つ一本鎖Fv(scl2B5ダイマー)では一価のscl2B5に対し約400倍強いアゴニスト活性を示した(ED50;10.1nM)。さらに、二価の一本鎖FvではヒトTPOならびに12B5IgGのアゴニスト活性と同等もしくはそれ以上のアゴニスト活性を示した。

## 10 図面の簡単な説明

5

- 図1. ヒトIgG1抗体が、ヒトIAPを発現するL1210細胞(hIAP/L1210)に結合しないことを示すフローサイトメトリーの結果を示す図である。
- 図2. キメラMABL-1抗体が、ヒトIAPを発現するL1210細胞(h IAP/L1210)に特異的に結合することを示すフローサイトメトリーの結 果を示す図である。
  - 図3. キメラMABL-2抗体が、ヒトIAPを発現するL1210細胞(h IAP/L1210) に特異的に結合することを示すフローサイトメトリーの結果を示す図である。
- 20 図4. 本発明にかかる一本鎖Fvの作成方法を模式的に示す図である。
  - 図 5. 本発明の一本鎖F v をコードするDNAを、大腸菌にて発現させるため に使用可能な発現プラスミドの一例の構造を示す。
  - 図 6. 本発明の一本鎖F v をコードするDNAを、哺乳動物細胞にて発現させるために使用する発現プラスミドの一例の構造を示す。
- 25 図7. 実施例5.4で得られたウエスタンブロットの結果を示す写真である。 左側より、分子量マーカー(上から97.4、66、45、31、21.5、14. 5 k D a を示す)、p C H O 1 導入 C O S 7 細胞培養上清、p C H O M 2 導入細胞 培養上清。p C H O M 2 導入細胞培養上清に再構成M A B L - 2 抗体一本鎖 F v

- (矢印) が明らかに含まれていることを示す。
- 図8. コントロールとしてのpCHO1/COS7細胞培養上清の抗体は、コントロールとしてのpCOS1/L1210細胞には結合しないことを示すフローサイトメトリーの結果を示す図である。
- 5 図9. MABL2-scFv/COS7細胞培養上清の抗体は、コントロール としてのpCOS1/L1210細胞には結合しないことを示すフローサイトメ トリーの結果を示す図である。
  - 図10. コントロールとしてのpCOS1/COS7細胞培養上清の抗体は、hIAP/L1210細胞に結合しないことを示すフローサイトメトリーの結果を示す図である。
    - 図 11. MABL 2-s c F v / COS 7 細胞培養上清の抗体は、h I AP / L 1 2 1 0 細胞に特異的に結合することを示すフローサイトメトリーの結果を示す 図である。
- 図12. 実施例5. 6で示すCompetitive ELISAの結果を示す 2. 実施例5. 6で示すCompetitive ELISAの結果を示す 2. 図であり、本発明の一本鎖Fv(MABL2-scFv)の抗原結合活性を、コントロールとしてのpCHO1/COS7細胞培養上清と比較して、マウスモノクローナル抗体MABL-2の抗原結合に対する阻害を指標として示す図である。 図13. 実施例5. 7のアポトーシス誘起効果の結果を示す図であり、コントロールとしてのpCOS1/L1210細胞には、コントロールとしてのpCHO 1/COS7細胞培養上清抗体はアポトーシスを誘起しないことを示す。
  - 図14. 実施例5. 7のアポトーシス誘導効果の結果を示す図であり、コントロールとしてのpCOS1/L1210細胞には、MABL2-scFv/COS7細胞培養上清抗体はアポトーシスを誘起しないことを示す。
- 図15. 実施例5. 7のアポトーシス誘導効果の結果を示す図であり、hIAP 25 /L1210細胞には、コントロールとしてのpCHO1/COS7細胞培養上 清抗体はアポトーシスを誘起しないことを示す。
  - 図16. 実施例5. 7のアポトーシス誘導効果の結果を示す図であり、 h I A P / L 1 2 1 0 細胞に対し、MAB L 2 s c F v / C O S 7 細胞培養上清抗体が

特異的にアポトーシスを誘起することを示す。

- 図17. 実施例5. 7のアポトーシス誘導効果の結果を示す図であり、CCRF CEM細胞には、コントロールとしてのpCHO1/COS7細胞培養上清抗体はアポトーシスを誘起しないことを示す(最終濃度50%)。
- 5 図18.実施例5.7のアポトーシス誘導効果の結果を示す図であり、CCRF-CEM細胞に対し、MABL2-scFv/COS7細胞培養上清抗体が特異的にアポトーシスを誘起することを示す(最終濃度50%)。
  - 図1.9. 実施例5. 9のCHO細胞産生のMABL-2抗体由来の一本鎖Fvの精製過程において、Blue-sepharose カラムで得られた画分をハイドロキシアパタ
- 10 イトカラムを用いて精製した際のクロマトグラムを示す図であり、主要なピーク として画分A、画分Bが得られたことを示す。
  - 図 2 0. 実施例 5. 9の(2)で得られた画分A、画分Bについてゲル濾過により精製した結果を示す図であり、画分Aでは見かけ上の分子量約 3 6 k D、画分Bでは同 7 6 k Dの位置に主要ピークが(それぞれAI及びBI)が溶出したことを示す。
  - 図 21. 実施例 5. 9 の CHO 細胞産生の MABL-2 抗体由来の 本鎖 Fv の精製過程において得られた画分を SDS-PAGE で分析した図であり、何れも分子量約 35kD に単一のバンドのみであることを示す。
- 図22. CHO細胞産生のMABL-2抗体由来の一本鎖Fvの精製において得 20 られた画分AI及びBIをゲル濾過により分析した結果を示す図であり、画分A Iはモノマーからなり、画分BIはダイマーからなることを示す。
  - 図23. 本発明の一本鎖F v をコードするDNAを、大腸菌の菌体内にて発現させるために使用可能な発現プラスミドの一例の構造を示す。
- 図24. 実施例5. 12の大腸菌細胞産生のMABL-2抗体由来の一本鎖Fv ポリペプチドの精製において、得られた粗製物をゲル濾過カラムを用いて精製し た結果を示す図であり、各ピークはそれぞれ大腸菌細胞産生の一本鎖Fvのモノ マー、ダイマーを示す。
  - 図25.実施例5.13のアポトーシス誘起効果の結果を示す図であり、hIA

15

20

P/L1210細胞には、コントロールとしてのマウス IgG抗体はアポトーシスを誘起しないことを示す(最終濃度  $3\mu g/m1$ )。

図 2 6. 実施例 5. 1 3 のアポトーシス誘起効果の結果を示す図であり、hIAP/L1210 細胞に対し、CHO細胞産生のMABL2-scFvダイマーが顕著にアポトーシスを誘起することを示す(最終濃度  $3\mu g/ml$ )。

図 2 7. 実施例 5. 1 3 のアポトーシス誘起効果の結果を示す図であり、hIAP/L1210 細胞に対し、大腸菌細胞産生のMABL2-scFv ダイマーが顕著にアポトーシスを誘起することを示す(最終濃度  $3\mu g/m1$ )。

図28. 実施例5. 13のアポトーシス誘起効果の結果を示す図であり、h I A P/L1210細胞には、CHO細胞産生のMABL2-scFvモノマーのアポトーシス誘起作用がコントロールと同程度であることを示す(最終濃度3μg/m1)。

図 2 9. 実施例 5. 1 3のアポトーシス誘起効果の結果を示す図であり、hIAP/L1210細胞には、大腸菌細胞産生の $MABL2-scFvモノマーのアポトーシス誘起作用がコントロールと同程度であることを示す(最終濃度 <math>3\mu g/m1$ )。

図30. 実施例5. 13のアポトーシス誘起効果の結果を示す図であり、hIAP/L1210細胞には、コントロールとしてのマウスIgG抗体は抗FLAG抗体の添加によってもアポトーシスを誘起しないことを示す(最終濃度 $3\mu g/m1$ )。

図31. 実施例5. 13のアポトーシス誘起効果の結果を示す図であり、hIAP/L1210細胞に対し、CHO細胞産生のMABL2-scFvモノマーが抗FLAG抗体の添加によって顕著にアポトーシスを誘起することを示す(最終 濃度  $3\mu g/m1$ )。

25 図32. ヒト骨髄腫細胞株KPMM2を移植したマウスの血清中のヒトIgG量を定量したものであり、マウスにおけるヒト骨髄腫により産生されるヒトIgG の量を測定した結果を示す図であり、scFv/CHOダイマーがKPMM2細胞の増殖を非常に強く抑制していることを示す。

- 図33. 腫瘍移植後のマウスの生存日数を表しており、scFv/CHOダイマー投与群において生存期間が顕著に延長されていることを示している。
- 図34. MABL-2抗体由来の2つのH鎖V領域及び2つのL鎖V領域を含む 改変抗体  $[sc(Fv)_2]$ を発現するプラスミドの一例の構造を示す。
- 5 図35. [H鎖] [L鎖] となるようにV領域を連結し、且つペプチドリンカーを含まないscFv(HLタイプ)を発現するプラスミドの一例の構造を示す。
  図36. HLタイプのポリペプチドの構造およびペプチドリンカーのアミノ酸配列を示す。
- 図37. [L鎖] [H鎖] となるようにV領域を連結し、且つペプチドリンカー を含まないscFv(LHタイプ)を発現するプラスミドの一例の構造を示す。 図38. LHタイプのポリペプチドの構造およびペプチドリンカーのアミノ酸配列を示す。
- 図39. 実施例6. 4におけるウェスタンブロッティングの結果を示す図であり、 2つのH鎖V領域及び2つのL鎖V領域を含む改変抗体 s c (F v) $_2$ 及び種々の長 さのペプチドリンカーを有するMABL-2抗体 s c F v が発現していることを示す。
  - 図40a及びb. 実施例6.3 (1) にて調製したCOS7細胞培養上清を用いたフローサイトメトリーの結果を示す図であり、種々の長さのペプチドリンカーを有するMABL2-scFv及びsc(Fv)<sub>2</sub>は、ヒトIAPに対して高い親和性を有することを示す。
  - 図41. 実施例6. 6のアポトーシス誘導効果の結果を示す図であり、scFv < HL3, 4, 6, 7、LH3, 4, 6, 7>及び $sc(Fv)_2$ はhIAP/L1 210細胞に対して顕著な細胞死を誘導することを示す。
- 図42. 実施例6. 10の抗原結合評価の結果を示す図であり、scFv<HL 5>のダイマー及び $sc(Fv)_2$ がヒトIAPに対して高い親和性を有すること示す。
  - 図43. 実施例6. 11の in vitro アポトーシス誘起効果の結果を示す図であり、MABL2-scFv<HL5>のダイマー及びMABL2-sc(Fv)。はhI

15

20

AP/L1210、CCRF-CEMの両細胞に対して濃度依存的に細胞死を誘導することを示す。

図44. ヒト骨髄腫細胞株KPMM2を移植したマウスにおけるヒト骨髄腫により産生される血清中のMタンパク質の量を測定した結果を示す図であり、<math>scF  $v<HL-5>及び<math>sc(Fv)_2$ がKPMM2細胞の増殖を非常に強く抑制していることを示す。

図45. 腫瘍移植後のマウスの生存日数を表しており、scFv<HL-5>投与群において生存期間が顕著に延長されていることを示している。

図46. 腫瘍移植後のマウスの生存日数を表しており、sc(Fv)<sub>2</sub>投与群において生存期間が顕著に延長されていることを示している。

図47.15アミノ酸からなるリンカー配列を含む再構成12B5-本鎖Fvを コードするDNA断片の構築方法とその構造を概略的に示す。

図 4 8. 実施例 7. 5 (1) で得られた各 12B5 一本鎖 Fv を、ゲル濾過により精製した結果を示す図であり、sc12B5 では 2 つのピーク(画分 A , B ) に分かれた結果を示す。

図49. 実施例7. 5(2) において、各画分AおよびBをSDS-PAGEにより分析した結果を示す。

図 5 0. 実施例 7. 5 (2) において、各画分AおよびBをSuperdex 2 0 0 カラムにより分析した結果を示し、(a) 画分Aでは見かけ上の分子量約 4 4 k D に、(b) 画分Bでは同 2 2 k D の位置に主要ピークが溶出されたことを示す。

図51. sc12B5及び12B5抗体(IgG, Fab)のTPO様アゴニスト活性の測定結果を示し、12B5IgG及び一価一本鎖Fv(sc12B5)は、濃度依存的にTPO様のアゴニスト活性を有することを示す。

図52.sc12B5モノマー及びダイマーのTPO様アゴニスト活性の測定結25 果を示し、二価の抗原結合部位を持つ一本鎖Fv(sc12B5ダイマー)は一価のsc12B5より約400倍以上強いアゴニスト活性を示し、その強さはヒトTPOと同等もしくはそれ以上であることを示す。

#### 産業上の利用可能性

10

本発明の改変抗体は、細胞表面上の分子を架橋することにより該細胞内にシグナルを伝達しうるアゴニスト作用を有しており、また抗体分子(whole IgG)と比較して低分子化が達成されているため、組織、腫瘍への移行性に優れているという特徴を有している。さらに本発明の改変抗体は、元のモノクローナル抗体と比較して顕著に高い活性を有しているが、これは本発明の改変抗体が抗体分子に比べてよりリガンドに近い形態であるためと考えられる。従って、当該改変抗体はシグナル伝達アゴニストとして使用することができ、そして抗体分子を本発明の改変抗体にすることにより、細胞間の架橋などによる副作用を軽減し、且つ細胞表面上の分子を架橋して所望の作用のみを誘起しうる新規な医薬品を提供される。本発明の改変抗体を有効成分とする医薬製剤は、癌、炎症、ホルモン異常、並びに白血病、悪性リンパ腫、再生不良性貧血、骨髄異形成症候群および真性多血症などの血液疾患の予防及び/又は治療薬として有用である。

#### 請求の範囲

- 1. 細胞表面分子を架橋することによりアゴニスト作用を示す、モノクローナル抗体のH鎖V領域を2つ以上及びL鎖V領域を2つ以上含む改変抗体。
- 2. H鎖V領域及びL鎖V領域がリンカーを介して連結されている、請求項1 記載の改変抗体。
  - 3. リンカーが、少なくとも1個以上のアミノ酸からなるペプチドリンカーである、請求項1または2記載の改変抗体。
  - 4. 改変抗体が、1つのH鎖V領域及び1つのL鎖V領域を含む一本鎖Fvの ダイマーから構成される請求項1~3のいずれか1項に記載の改変抗体。
- 10 5. 改変抗体が、2つのH鎖V領域及び2つのL鎖V領域を含む一本鎖ポリペプチャである請求項1~3のいずれか1項に記載の改変抗体。
  - 6. 改変抗体が、さらにポリペプチド精製のためのアミノ酸配列を含む請求項 1~5のいずれか1項に記載の改変抗体。
- 7. 改変抗体が精製されたものである、請求項1~6のいずれか1項に記載の 15 改変抗体。
  - 8. H鎖V領域及び/又はL鎖V領域がヒト型化H鎖V領域及び/又はL鎖V 領域である請求項1~7のいずれか1項に記載の改変抗体。
  - 9. 前記細胞表面分子が、ホルモン受容体またはサイトカイン受容体である、請求項1~8のいずれか1項に記載の改変抗体。
- 20 10. 細胞表面分子が、エリスロポエチン(EPO)受容体、トロンボポエチン(TPO)受容体、顆粒球コロニー刺激因子(G-CSF)受容体、マクロフアージコロニー刺激因子(M-CSF)受容体、顆粒球マクロファージコロニー刺激因子(GM-CSF)受容体、腫瘍壊死因子(TNF)受容体、インターロイキン-1(IL-1)受容体、インターロイキン-2(IL-2)受容体、インターロイキン-3(IL-3)受容体、インターロイキン-4(IL-4)受容体、インターロイキン-5(IL-5)受容体、インターロイキン-6(IL-6)受容体、インターロイキン-7(IL-7)受容体、インターロイキン-9(IL-9)受容体、インターロイキン-10(IL-10)受容体、インター

ロイキンー11(ILー11)受容体、インターロイキンー12(ILー12) 受容体、インターロイキンー13(ILー13)受容体、インターロイキンー1 5(ILー15)受容体、インターフエロンー $\alpha$ (IFN- $\alpha$ )受容体、インターフエロンー $\beta$ (IFN- $\beta$ )受容体、インターフエロンー $\gamma$ (IFN- $\gamma$ )受容体、成長ホルモン(GH)受容体、インスリン受容体、血液幹細胞増殖因子(SCF)受容体、血管上皮増殖因子(VEGF)受容体、上皮細胞増殖因子(EGF)受容体、神経成長因子(NGF)受容体、線維芽細胞増殖因子(FGF)受容体、血小板由来増殖因子(PDGF)受容体、トランスフオーミング増殖因子ー $\beta$ (TGF- $\beta$ )受容体、白血球遊走阻止因子(LIF)受容体、毛様体神経栄養因子(CNTF)受容体、オンコスタチンM(OSM)受容体およびNotchファミリー受容体からなる群から選択される請求項9に記載の改変抗体。

- 11. アゴニスト作用が、アポトーシス誘導、細胞増殖誘導または細胞分化誘導である、請求項1~10のいずれか1項に記載の改変抗体。
- 15 1 2. L 鎖V領域及びH鎖V領域が、同一のモノクローナル抗体由来である、請求項1~11のいずれか1項に記載の改変抗体。
  - 13. 元のモノクローナル抗体と比較して改善されたアゴニスト作用を示す、請求項1~12のいずれか1項に記載の改変抗体。
  - 14. 請求項1~13のいずれか1項に記載の改変抗体をコードするDNA。
- 20 15. 請求項1~13のいずれか1項に記載の改変抗体を産生する動物細胞。
  - 16. 請求項1~13のいずれか1項に記載の改変抗体を産生する微生物。
  - 17. 請求項1~13のいずれか1項に記載の改変抗体のアゴニストとしての使用。
- 18. 一本鎖F v を産生する宿主動物細胞を無血清培地で培養して、該培地中に 25 一本鎖F v を分泌させ、該培地中で形成された一本鎖F v ダイマーを精製することを特徴とする一本鎖F v ダイマーの製造方法。
  - 19. 一本鎖F v を産生する宿主動物細胞を無血清培地で培養して、該培地中に 一本鎖F v を分泌させ、該培地中で該一本鎖F v のダイマーを形成させることを

特徴とする、一本鎖Fvダイマーの安定化方法。

- 20. 細胞表面分子に結合する第1のリガンドと第2のリガンドを投与し、さらに第1及び第2のリガンドに結合して、前記第1及び第2のリガンドを架橋する物質を投与する、細胞にアゴニスト作用を誘導する方法。
- 5 21. 第1及び第2のリガンドが、同一又は異なる一本鎖Fvモノマーである請求項20記載の方法。
  - 22. リガンドを架橋する物質が、抗体、抗体断片または2価の改変抗体である、請求項20又は21記載の方法。

図 1

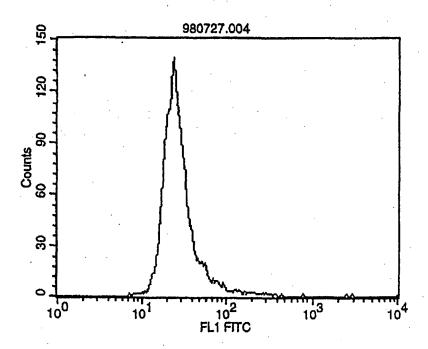
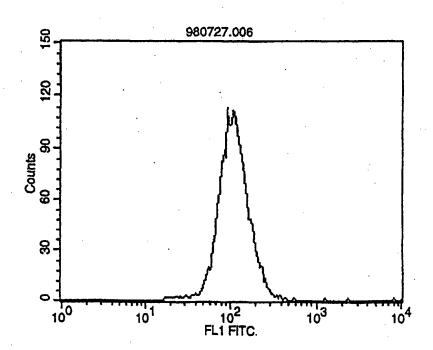
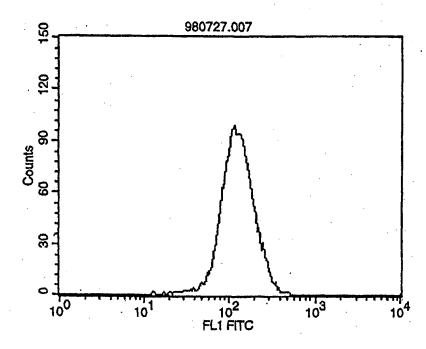
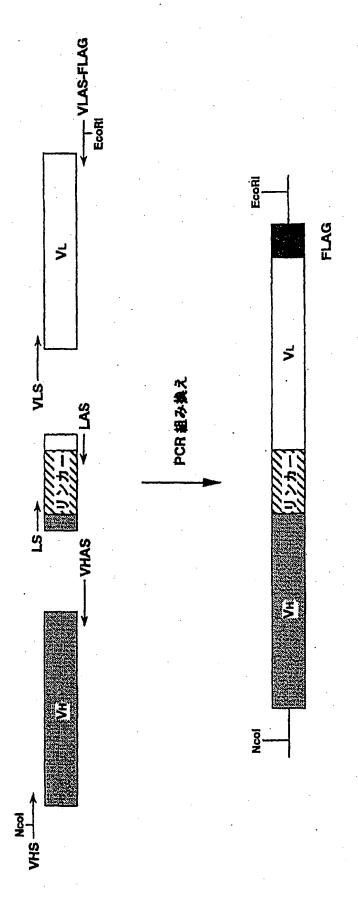
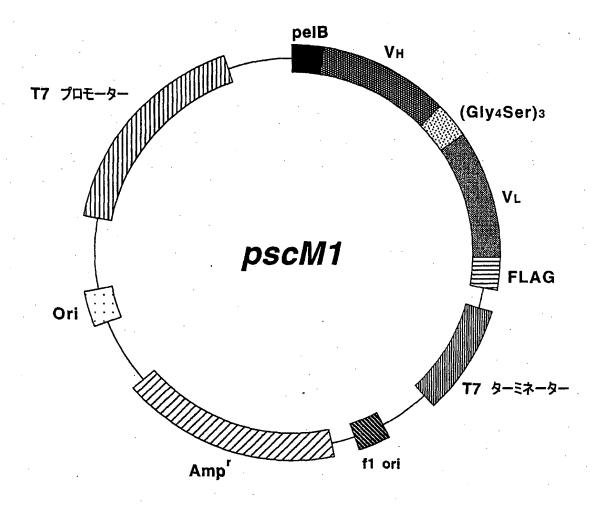


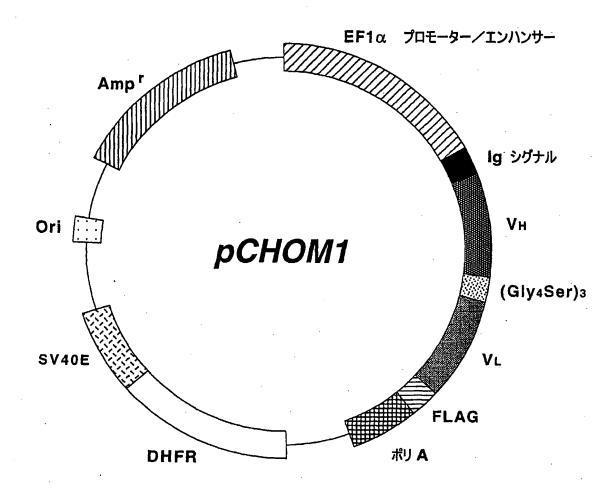
図 2

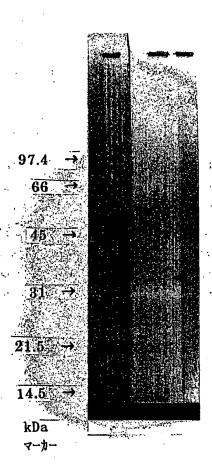


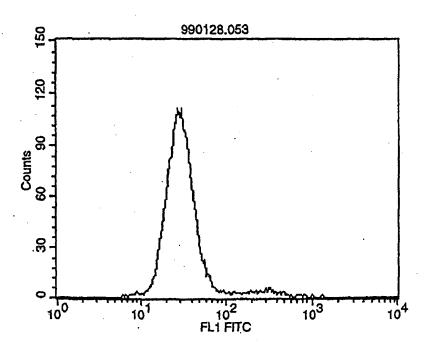


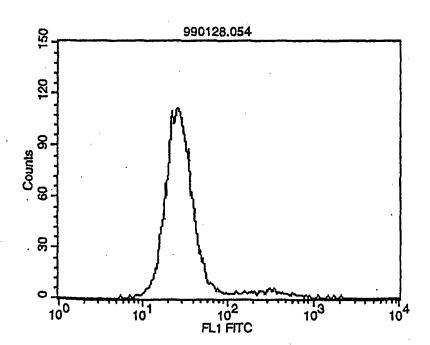












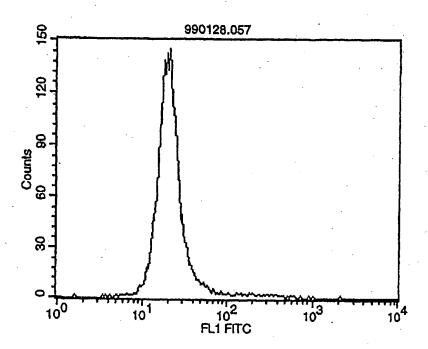


図11

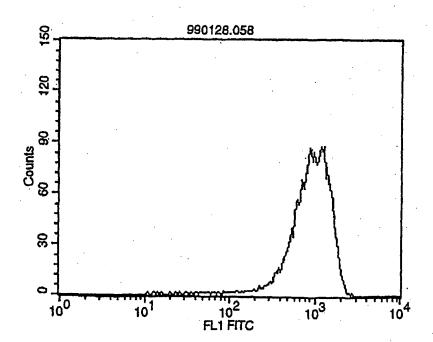


図12



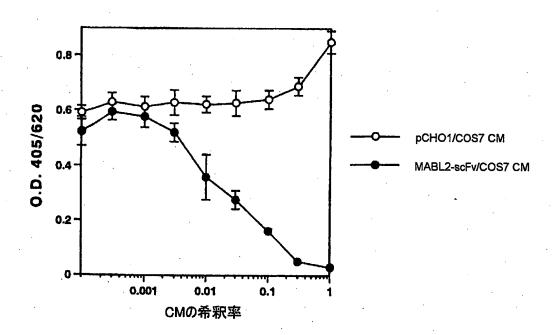
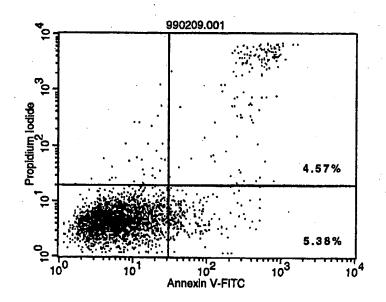


図13



差替え用紙 (規則26)

図14

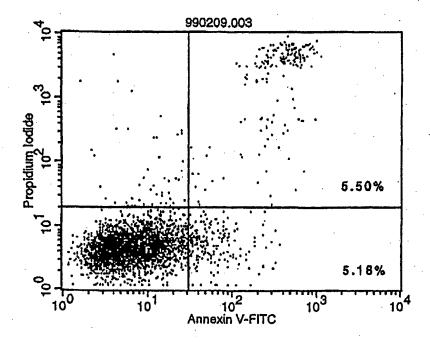


図15

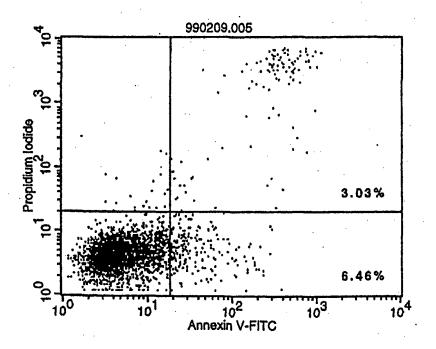


図16

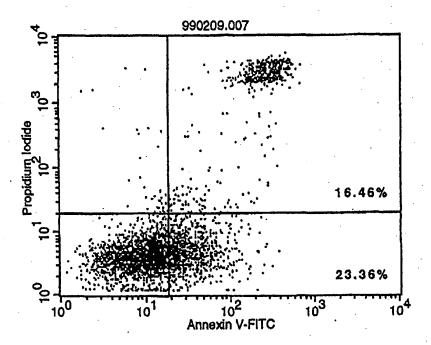
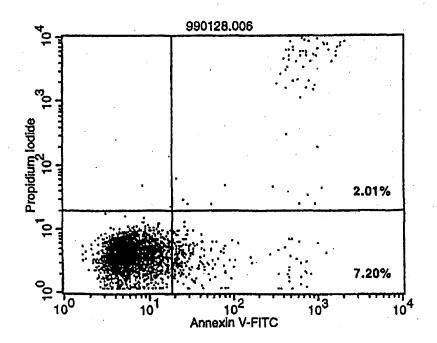
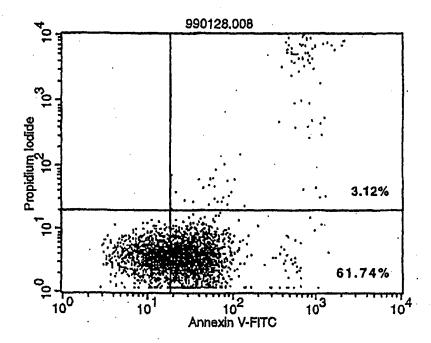
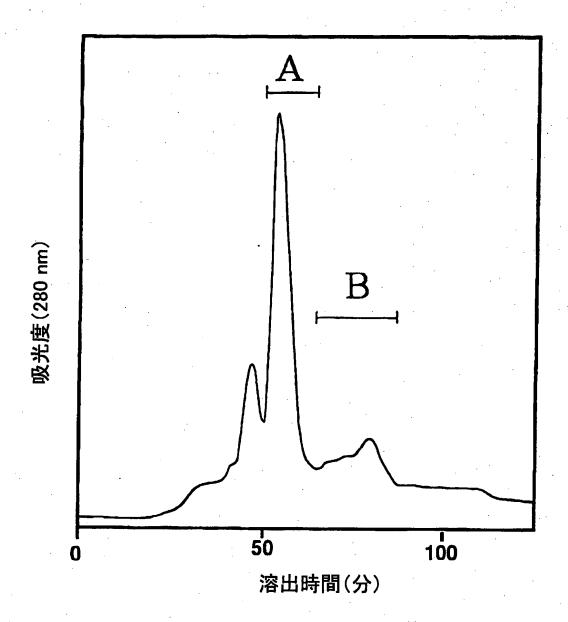
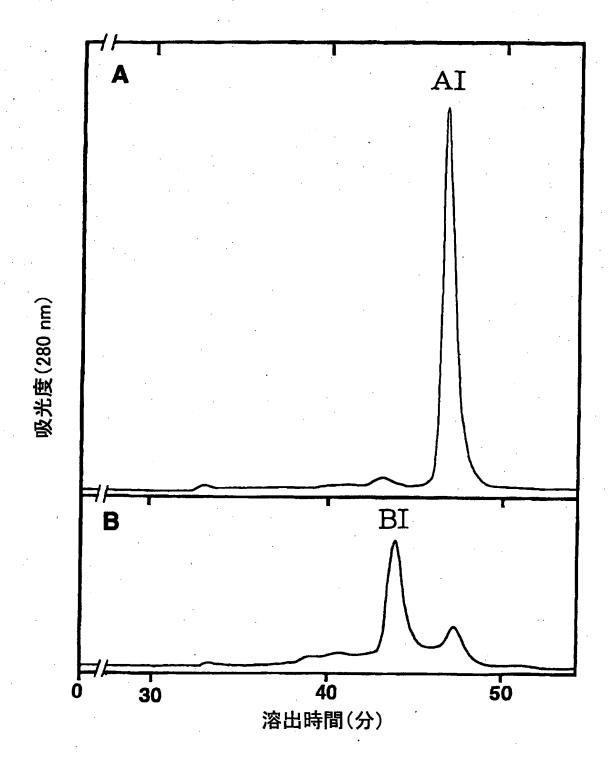


図17





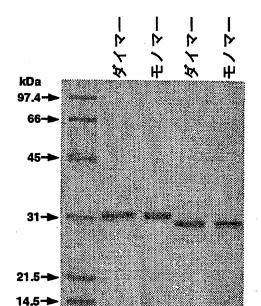




差替え用紙 (規則26)

## MABL2-scFvのSDS-PAGE分析

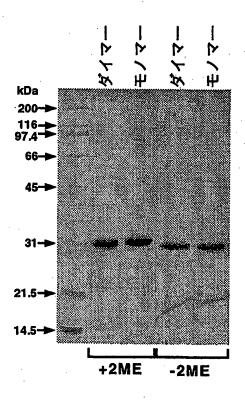
<CHO>



+2ME

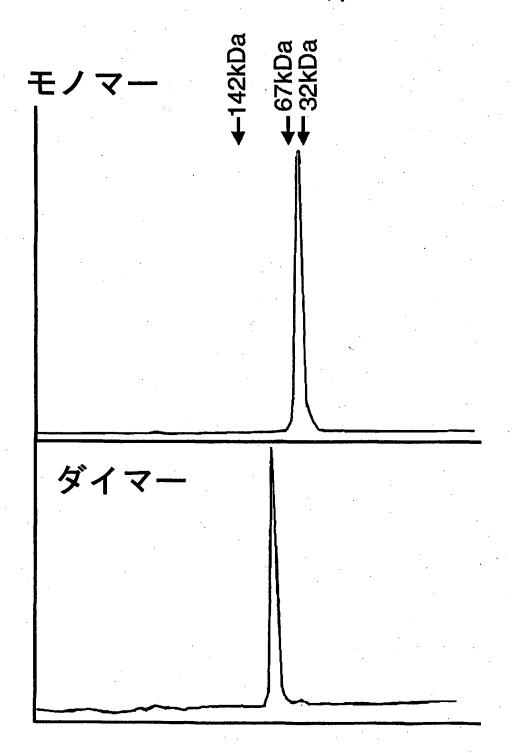
-2ME

<E. coli>

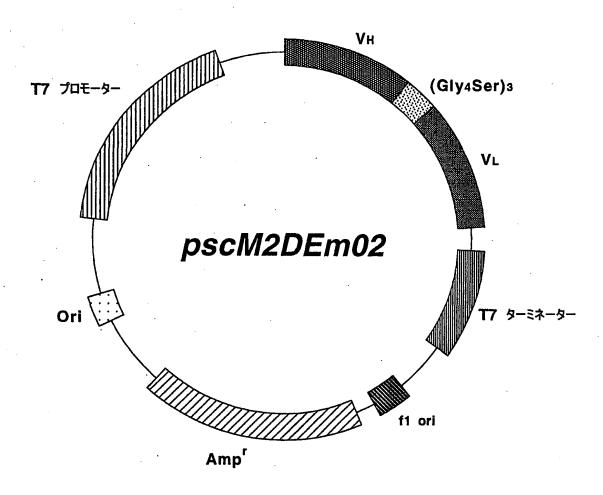


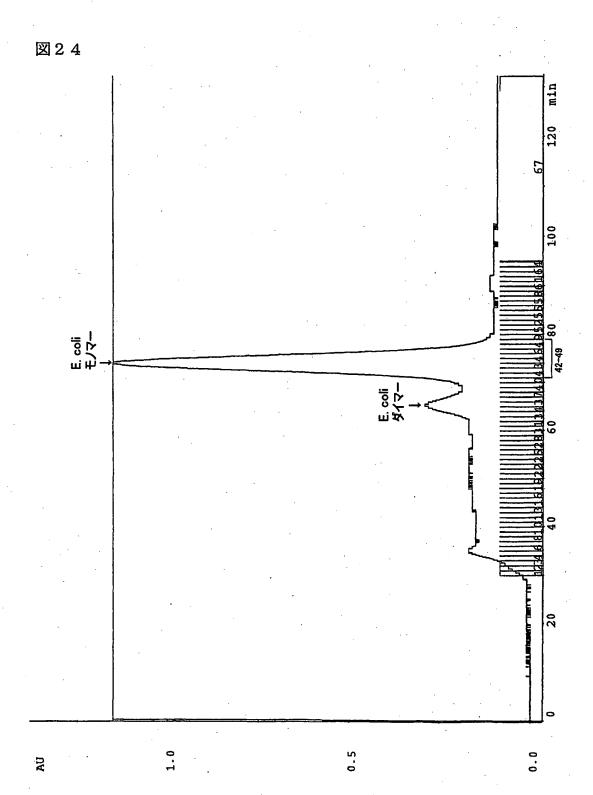
16/43

TSK gel G3000SW 20 mM 酢酸緩衝液, 0.15 M NaCl, pH 6.0



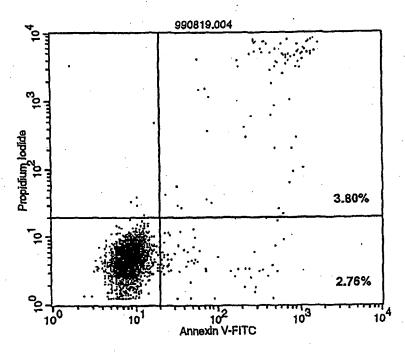
差替え用紙 (規則26)

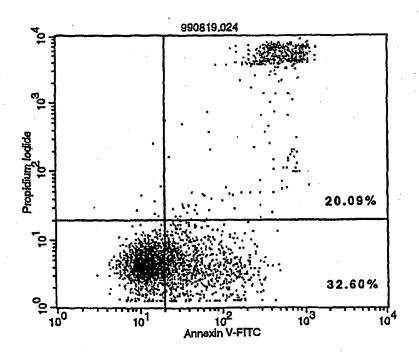


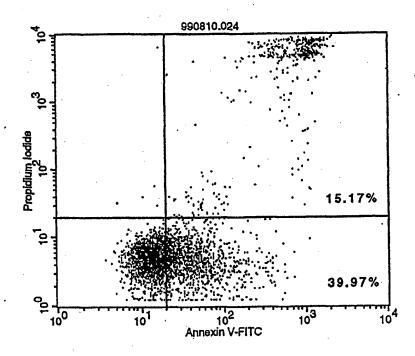


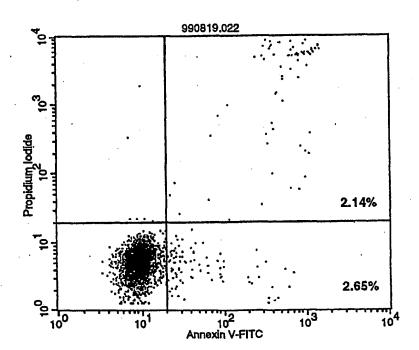
差 替 え 用 紙 (規則26)

図 25

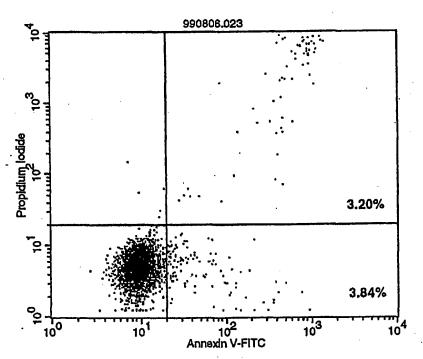












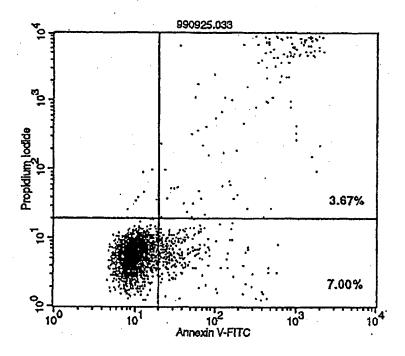


図31

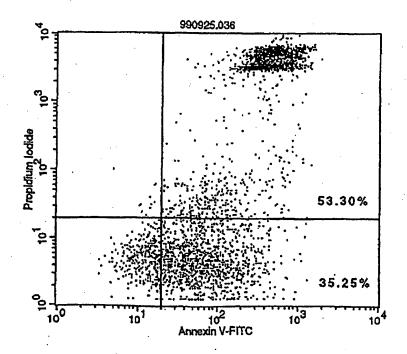
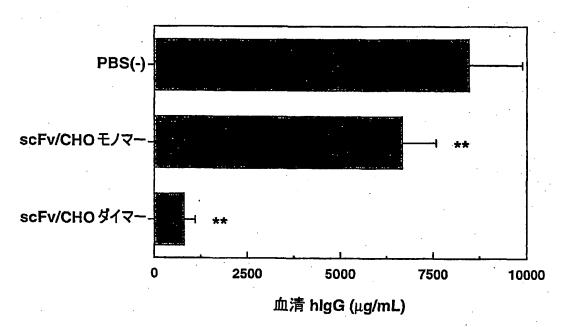


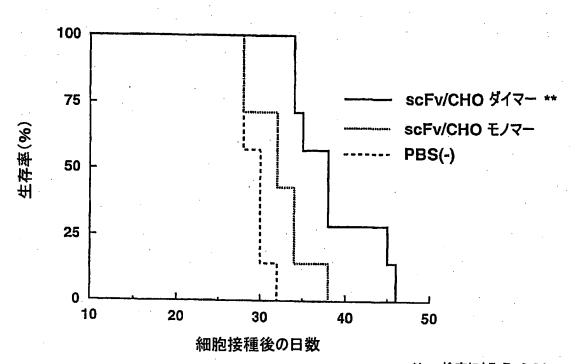
図32

KPMM2 i.v. SCIDマウス中の 血清hIgGにおけるMABL-2(scFv)の効果



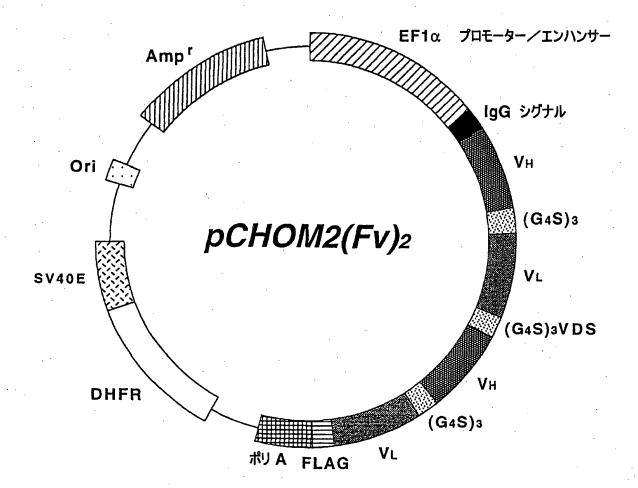
\*\*: p<0.01

## KPMM2 i.v. SCIDマウスの 生存におけるMABL-2(scFv)の効果



\*\*;t検定による,P<0.01

図34



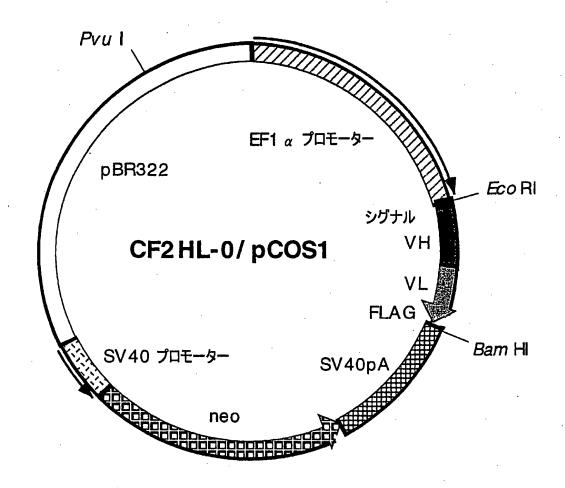
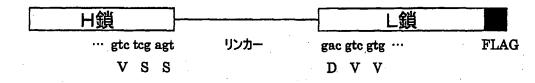


図36

## <HLタイプのリンカー塩基配列とアミノ酸配列>



プラスミド	リンカーアミノ酸の数						リン	カー						
CF2HL-0/pCOS1	0	gto	tcg	agt	;							gac	gtc	gtg
		v	S	S								D	V	v
CF2HL-3/pCOS1	3	gtc	tcg	agt	ggt	ggt	tcc					gac	gtc	gtg
		V	S	s	G	G	S					D	V	V
CF2HL-4/pCOS1	4	gto	tcg	agt	ggt	ggt	ggt	tcc				gac	gtc	gtg
	·	v	S	s	G	G	G	s				D	$\dot{\mathbf{v}}$	v
CF2HL-5/pCOS1	5	gtc	tcg	agt	ggt	ggt	ggt	ggt	tcc			gac	gtc	gtg
		v	S	S	G	G	G	G	S			D	V	v
CF2HL-6/pCOS1	6	gtc	tcg	agt	gt	ggt g	ggt (	gt g	ggt t	cc		gac	gtc	gtg
		v	S	s	G	G	G	G	G	S		D.	v	v
CF2HL-7/pCOS1	7	gtc	tcg	agt	ggt	ggt	ggt	ggt	ggt	ggt	tcc	gac	gtc	gtg
		v	S	S	G	G	G	G	G	G	S	D	v	v

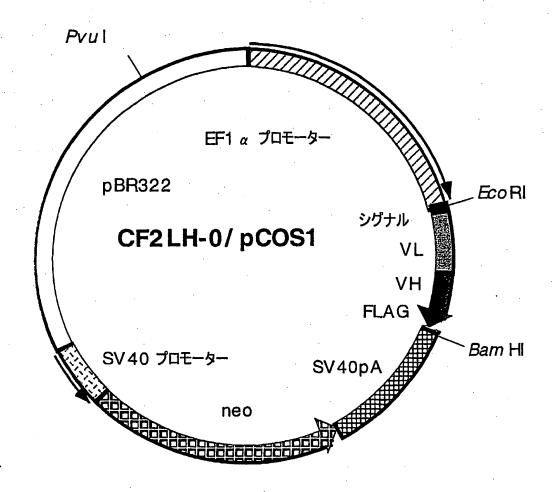
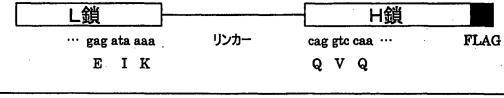


図38

## <LHタイプのリンカー塩基配列とアミノ酸配列>



プラスミド CF2LH-0/pCOS1	リンカーアミノ酸の数 0	リンカー												
		gag ata aaa	cag gtc caa											
•		EIKQV	Q											
CF2LH-3/pCOS1	3	gag ata aaa tcc gga ggc cag gtc c	aa											
		E I K S G G Q V	Q											
CF2LH-4/pCOS1	4	gag ata aaa too gga ggt ggo cag gto c	aa											
		E I K S G G G Q V	Q											
CF2LH-5/pCOS1	5	gag ata aaa tee gga ggt ggt gge cag gte e	aa											
		E I K S G G G G Q V	Q											
CF2LH-6/pCOS1	- 6	gag ata aaa tee gga ggt ggt ggt gge cag gte e	aa											
		E I K S G G G G Q V	Q											
CF2LH-7/pCOS1	7	gag ata aaa too gga ggt ggt ggt ggc cag gto c	aa											
			Q											

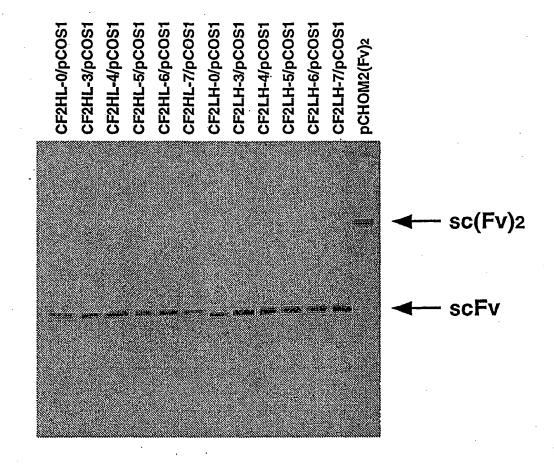


図 40 a

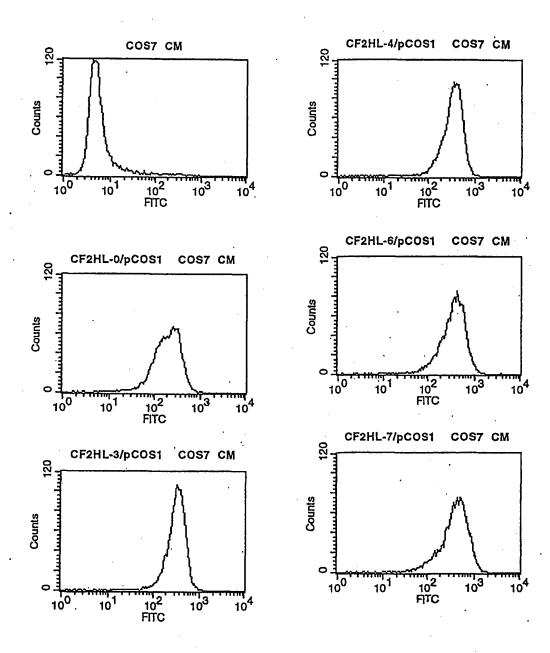
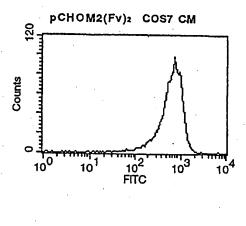
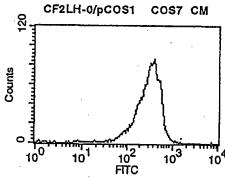
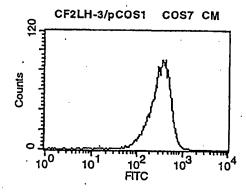
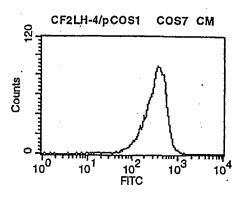


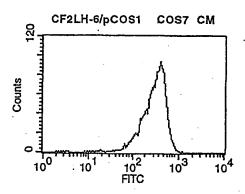
図 40 b

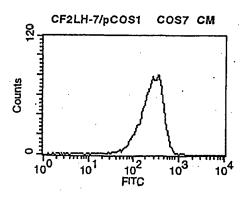












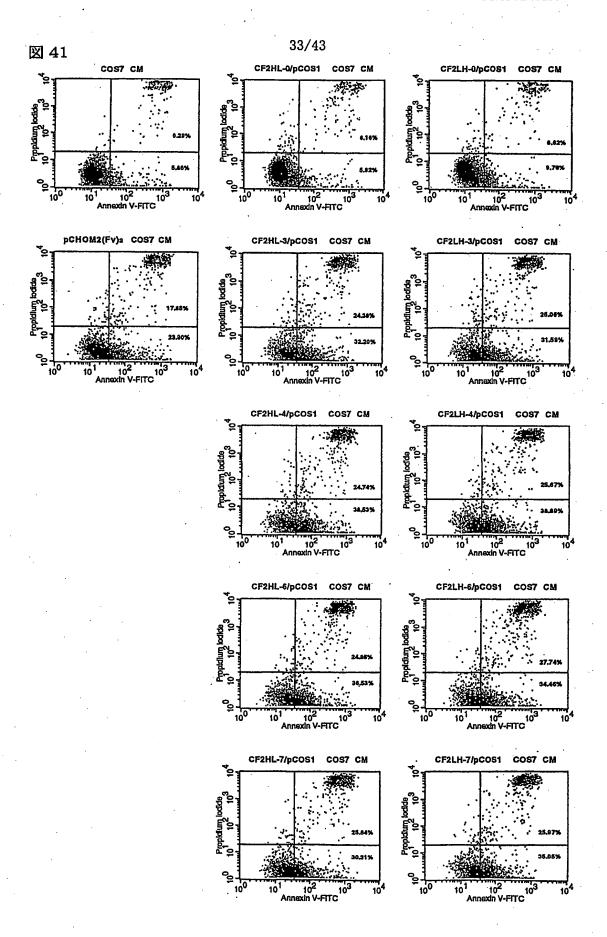
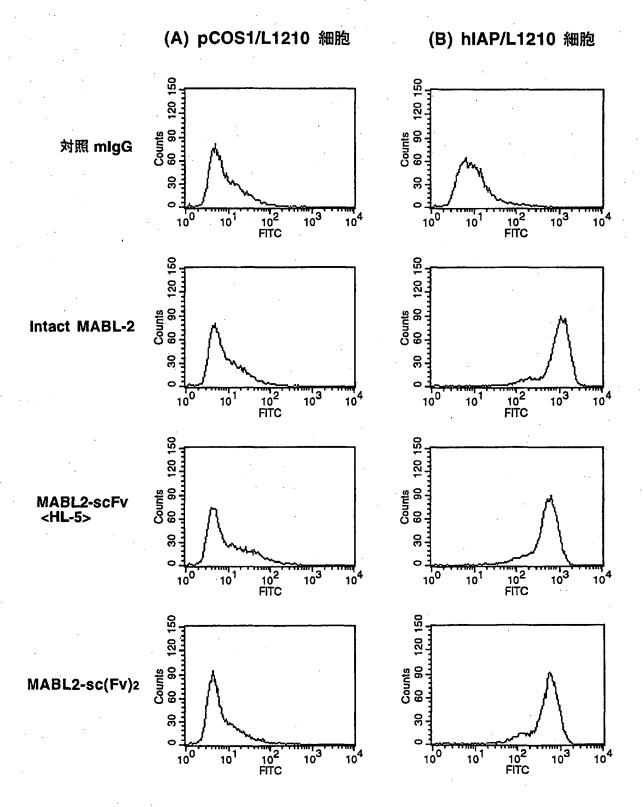


図42



差 替 え 用 紙 (規則26)

図43

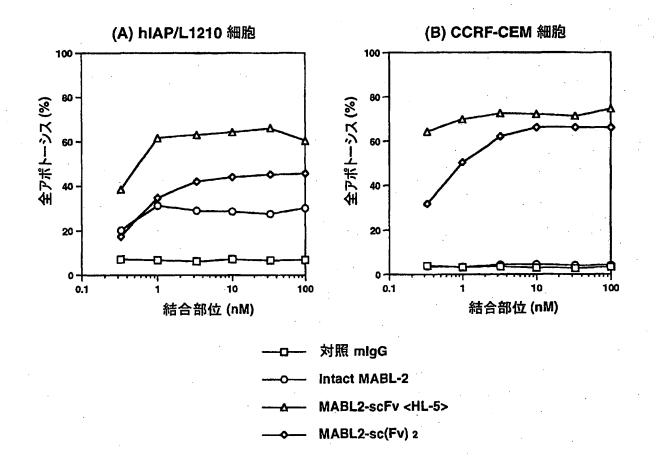


図44

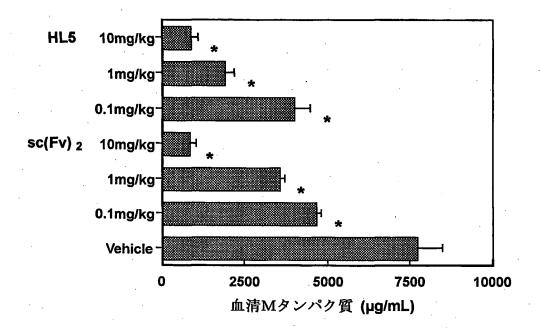


図45

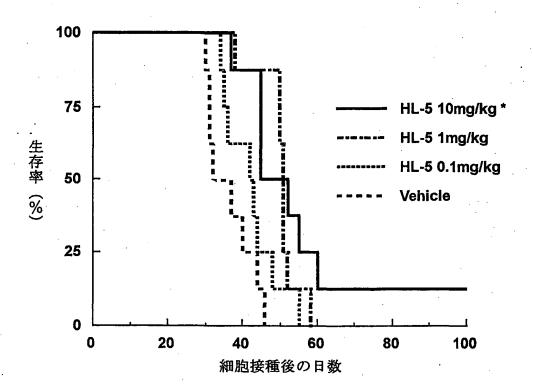


図46

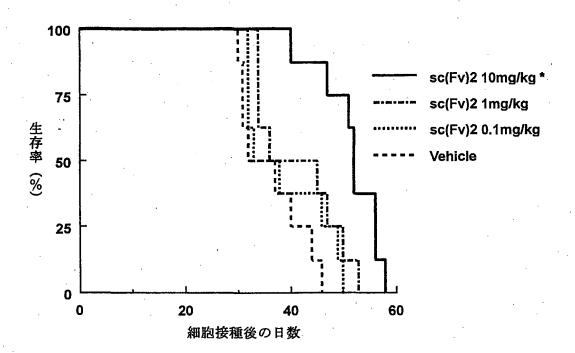


図47

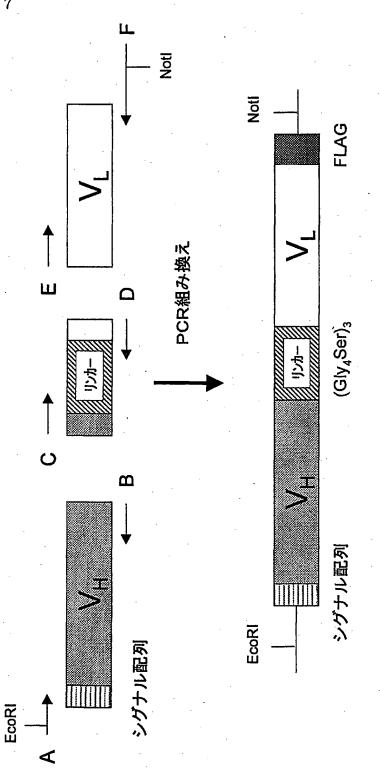


図48

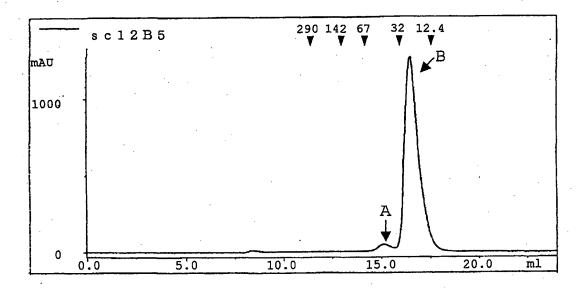
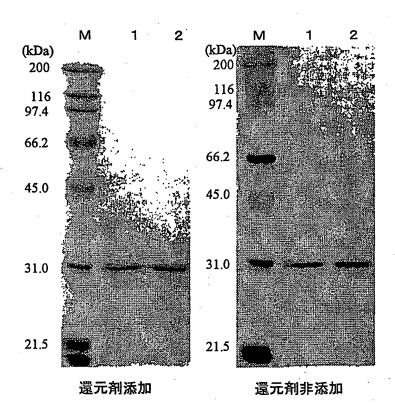


図49



M:分子量マーカー 1:sc12B5 画分A 2:sc12B5 画分B

図50

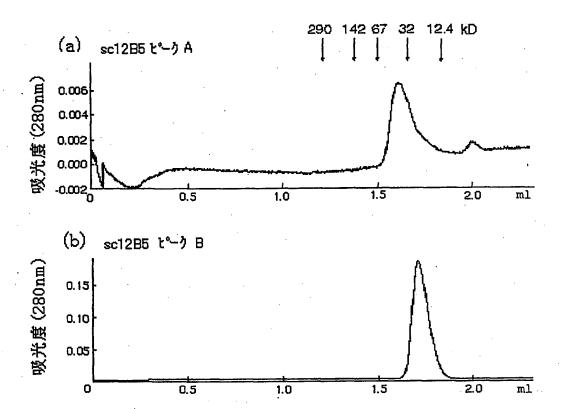


図51

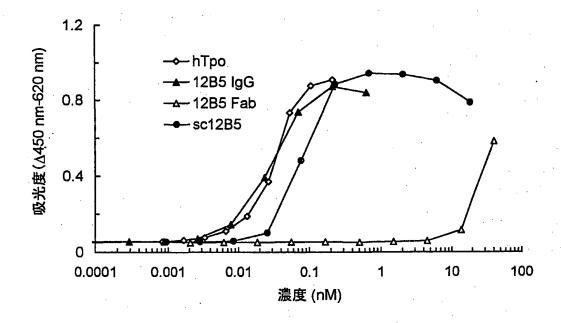
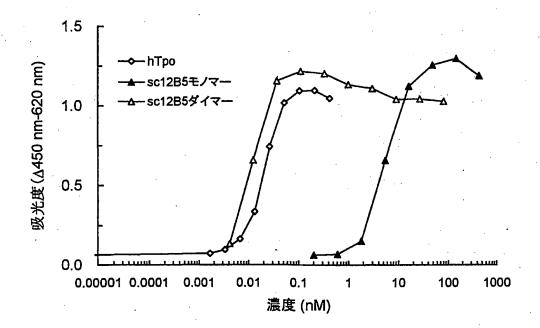


図52



### SEQUENCE LISTING

<110> CHUGAI SEIYAKU KABUSHIKI KAISHA

<120> Agonist antibody

<130> FP1009

<141> 2001-04-17

<150> JP2000-115246

<151> 2000-04-17

<150> JP2000-321821

<151> 2000-10-20

<150> JP2000-321822

<151> 2000-10-20

<150> PCT/JP01/01912

<151> 2001-03-12

<160> 109

<210> 1

<211> 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 1

ccatcctaat acgactcact atagggc 27

<210> 2

```
<212> DNA
```

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 2

ggatcccggg tggatggtgg gaagatg 27

<210>⋅3

<211> 28

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 3

ggatcccggg ccagtggata gacagatg 28

<210> 4

<211> 26

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 4

ggatcccggg agtggataga ccgatg 26

⟨210⟩ 5

<211> 394

<212> DNA

<213> Mus ⟨220⟩ <221> CDS ⟨222⟩ (1),...(393) <223> pGEM-M1L. 1-57; signal peptide, 58-394; mature peptide <400> 5 atg aag ttg cct gtt agg ctg ttg gtg ctg atg ttc tgg att cct Met Lys Leu Pro Val Arg Leu Leu Val Leu Met Phe Trp Ile Pro 10 gcg tcc agc agt gat gtt gtg atg acc caa act cca ctc tcc ctg 90 Ala Ser Ser Ser Asp Val Val Met Thr Gln Thr Pro Leu Ser Leu 20 25 cct gtc agt ctt gga gat caa gcc tcc atc tct tgc aga tct agt 135 Pro Val Ser Leu Gly Asp Gln Ala Ser Ile Ser Cys Arg Ser Ser 35 40 cag agc ctt cta cac agt aaa gga aac acc tat tta caa tgg tac 180 Gln Ser Leu Leu His Ser Lys Gly Asn Thr Tyr Leu Gln Trp Tyr 60 cta cag aag cca ggc cag tot cca aag ctc ctg atc tac aaa gtt 225 Leu Gln Lys Pro Gly Gln Ser Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Lys Val 65 75 tee aac ega tit tet ggg gte eea gae agg tie agt gge agt gga 270 Ser Asn Arg Phe Ser Gly Val Pro Asp Arg Phe Ser Gly Ser Gly 80 85 90 tca ggg aca gat ttc aca ctc aag atc agc aga gtg gag gct gag 315

Ser Gly Thr Asp Phe Thr Leu Lys Ile Ser Arg Val Glu Ala Glu
95 100 105
gat ctg gga gtt tat ttc tgc tct caa agt aca cat gtt ccg tac 360

Asp Leu Gly Val Tyr Phe Cys Ser Gln Ser Thr His Val Pro Tyr

110 115 120

acg tcc gga ggg ggg acc aag ctg gaa ata aaa c 394

Thr Ser Gly Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys
125 130

<210> 6 <211> 409

<212> DNA

<213> Mus .

<220>

<221> CDS

<222> (1)... (408)

<223> pGEM-M1H. 1-57; signal peptide, 58-409; mature peptide

<400> 6

atg gaa tgg agc tgg ata ttt ctc ttc ctc ctg tca gga act gca 45 Met Glu Trp Ser Trp Ile Phe Leu Phe Leu Leu Ser Gly Thr Ala

10

ggt gtc cac tcc cag gtc cag ctg cag cag tct gga cct gac ctg 90 Gly Val His Ser Gln Val Gln Leu Gln Gln Ser Gly Pro Asp Leu

10 25 30

gta aag cct ggg gct tca gtg aag atg tcc tgc aag gct tct gga 135 Val Lys Pro Gly Ala Ser Val Lys Met Ser Cys Lys Ala Ser Gly

35 40 45

tac acc ttc gtt aac cat gtt atg cac tgg gtg aag cag aag cca 180 Tyr Thr Phe Val Asn His Val Met His Trp Val Lys Gln Lys Pro

50 55 60

ggg cag ggc ctt gag tgg att gga tat att tat cct tac aat gat 225

<221> CDS

Gly Gln Gly Leu Glu Trp Ile Gly Tyr Ile Tyr Pro Tyr Asn Asp 65 ggt act aag tac aat gag aag ttc aag ggc aag gcc aca ctg act 270 Gly Thr Lys Tyr Asn Glu Lys Phe Lys Gly Lys Ala Thr Leu Thr tca gag aaa tcc tcc agc gca gcc tac atg gag ctc agc agc ctg 315 Ser Glu Lys Ser Ser Ser Ala Ala Tyr Met Glu Leu Ser Ser Leu 100 gcc tct gag gac tct gcg gtc tac tac tgt gca aga ggg ggt tac 360 Ala Ser Glu Asp Ser Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Gly Tyr 110 115 120 tat agt tac gac gac tgg ggc caa ggc acc act ctc aca gtc tcc 405 Tyr Ser Tyr Asp Asp Trp Gly Gln Gly Thr Thr Leu Thr Val Ser 125 130 135 tca g 409 Ser <210> 7 <211> 394 <212> DNA <213> Mus <220>

<222> (1)... (393)

<223> pGEM-M2L. 1-57; signal peptide, 58-394; mature peptide

<400> 7

atg aag ttg cct gtt agg ctg ttg gtg ctg atg ttc tgg att cct 45

Met Lys Leu Pro Val Arg Leu Leu Val Leu Met Phe Trp Ile Pro

15

10

ggt tcc agc agt gat gtt gtg atg acc caa agt cca ctc tcc ctg 90 Gly Ser Ser Ser Asp Val Val Met Thr Gln Ser Pro Leu Ser Leu

5

20 25 30

cct gtc agt ctt gga gat caa gcc tcc atc tct tgc aga tca agt 135 Pro Val Ser Leu Gly Asp Gln Ala Ser Ile Ser Cys Arg Ser Ser

35 40 45

cag agc ctt gtg cac agt aat gga aag acc tat tta cat tgg tac 180 Gln Ser Leu Val His Ser Asn Gly Lys Thr Tyr Leu His Trp Tyr

50 55 60

ctg cag aag cca ggc cag tct cca aaa ctc ctg atc tac aaa gtt 225 Leu Gln Lys Pro Gly Gln Ser Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Lys Val

65 70 75

tcc aac cga ttt tct ggg gtc cca gac agg ttc agt ggc agt gga 270 Ser Asn Arg Phe Ser Gly Val Pro Asp Arg Phe Ser Gly Ser Gly

80 85 90

tca gtg aca gat ttc aca ctc atg atc agc aga gtg gag gct gag 315 Ser Val Thr Asp Phe Thr Leu Met Ile Ser Arg Val Glu Ala Glu

95 100 105

gat ctg gga gtt tat ttc tgc tct caa agt aca cat gtt ccg tac 360 Asp Leu Gly Val Tyr Phe Cys Ser Gln Ser Thr His Val Pro Tyr

110 115 120

acg ttc gga ggg ggg acc aag ctg gaa ata aaa c 394 Thr Phe Gly Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys

125 130

<210> 8

<212	2> DI	NA													
<213	3> M1	us									٠				
<220	)>														
<b>&lt;221</b>	:> CI	DS											٠		
<222	) <u>(</u>	1)	. (40	3)											
<223	S> p(	GEM-1	м2н.	1-5	7;si	gnal	pep	tide	, 58 <sup>.</sup>	-409	mat	ure i	pept	ide	
<400					•	_							•		
atg	gaa	tgg	agc	tgg	ata	ttt	ctc	ttc	ctc	ctg	tca	gga	act	gca	45
Met	Glu	Trp	Ser	Trp	Ile	Phe	Leu	Phe	Leu	Leu	Ser	Gly	Thr	Ala	
				. 5					10					15	
ggt	gtc	cac	tcc	cag	gtc	cag	ctg	cag	cag	tct	gga	cct	gaa	ctg	90
Gly	Val	His	Ser	Gln	Val	Gln	Leu	Gln	Gln	Ser	Gly	Pro	Glu	Leu	
				20		,			25					30	
gta	aag	cct	ggg	gct	tca	gtg	aag	atg	tcc	tgc	aag	gct	tct	gga	135
Val	Lys	Pro	Gly	Ala	Ser	Val	Lys	Met	Ser	Cys	Lys	Ala	Ser	Gly	
				35					40					45	
tac	acc	ttc	gct	aac	cat	gtt	att	cac	tgg	gtg	aag	cag	aag	cca	180
Tyr	Thr	Phe	Ala	Asn	His	Val	Ile	His	Trp	Val	Lys	Gln	Lys	Pro	
				50			-		55					60	
ggg	cag	ggc	ctt	gag	tgg	att	gga	tat	att	tat	cct	tac	aat	gat	225
Gly	Gln	Gly	Leu	Glu	Trp	Ile	Gly	Tyr	Ile	Tyr	Pro	Tyr	Asn	Asp	
				65					70					75	
ggt	act	aag	tat	aat	gag	aag	ttc	aag	gac	aag	gcc	act	ctg	act	270
Gly	Thr	Lys	Tyr	Asn	Glu	Lys	Phe	Lys	Asp	Lys	Ala	Thr	Leu	Thr	
				80					85					90	

tca gac aaa tcc tcc acc aca gcc tac atg gac ctc agc agc ctg 315

100

105

Ser Asp Lys Ser Ser Thr Thr Ala Tyr Met Asp Leu Ser Ser Leu

95

gcc tct gag gac tct gcg gtc tat tac tgt gca aga ggg ggt tac 360 Ala Ser Glu Asp Ser Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Gly Tyr

110

115

120

tat act tac gac gac tgg ggc caa ggc acc act ctc aca gtc tcc 405 Tyr Thr Tyr Asp Asp Trp Gly Gln Gly Thr Thr Leu Thr Val Ser

125

130

135

tca g 409

Ser

<210> 9

<211> 32

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

⟨220⟩

<223> PCR primer

<400> 9

cccaagette caccatgaag ttgcctgtta gg 32

<210> 10

⟨211⟩ 32

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 10

cccaagcttc caccatggaa tggagctgga ta 32

<210> 11

```
⟨211⟩ 34
```

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 11

cgcggatcca ctcacgtttt atttccagct tggt 34

<210> 12

<211> 34

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

**<400> 12** 

cgcggatcca ctcacctgag gagactgtga gagt 34

<210> 13

⟨211⟩ 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 13

catgccatgg cgcaggtcca gctgcagcag 30

⟨210⟩ 14

⟨211⟩ 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

**<400> 14** 

accaccact gaggagactg tgagagt 27

<210> ∙15

⟨211⟩ 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

**<400> 15** 

gtctcctcag gtggtggtgg ttcgggt 27

<210> 16

⟨211⟩ 27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 16

cacaacatec gatecgecae cacecga 27

<210> 17

<211>.27

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 17

ggcggatcgg atgttgtgat gacccaa 27

<210> 18

<211> ⋅57

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 18

ccggaattct cattatttat cgtcatcgtc tttgtagtct tttatttcca gcttggt 57

<210> 19

<211> 45

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Linker amino acid sequence and nucleotide sequence

<400> 19

5

10

15

<210> 20

<21	2> D	NA													
<21	3> M	us					٠								
<22	0>										٠.				
<22	í> C	DS											,		
<22	2> (	1)	. (82	6)			٠								
<22	3> p	scM1	. MAI	BL1-	scFv		•						•		
<40	0> 2	0			•										
atg	aaa	tac	cta	ttg	cct	acg	gca	gcc	gct	gga	ttg	tta	tta	ctc	45
Met	Lys	Tyr	Leu	Leu	Pro	Thr	Ala	Ala	Ala	Gly	Leu	Leu	Leu	Leu	
				5					10					15	
gct	gcc	caa	cca	gcc	atg	gcg	cag	gtc	cag	ctg	cag	cag	tct	gga	90
Ala	Ala	Gln	Pro	Ala	Met	Ala	G1n	Val	G1n	Leu	Gln	Gln	Ser	Gly	
•				20	•				25					30	
cct	gac	ctg	gta	aag	cct	ggg	gct	tca	gtg	aag	atg	tcc	tgc	aag	135
Pro	Asp	Leu	Val	Lys	Pro	Gly	Ala	Ser	Val	Lys	Met	Ser	Cys	Lys	
				35					40					45	
gct	tct	gga	tac	acc	ttc	gtt	aac	cat	gtt	atg	cac	tgg	gtg	aag	.180
Ala	Ser	Gly	Tyr	Thr	Phe	Val	Asn	His	Val	Met	His	Trp	Val	Lys	
				50	•				55					60	
cag	aag	cca	ggg	cag	ggc	ctt	gag	tgg	att	gga	tat	att	tat	cct	225
Gln	Lys	Pro	Gly	Gln	Gly	Leu	Glu	Trp	Ile	Gly	Tyr	Ile	Tyr	Pro	
				65					70					75	
tac	aat	gat	ggt	act	aag	tac	aat	gag	aag	ttc	aag	ggc	aag	gcc	270
Tyr	Asn	Asp	Gly	Thr	Lys	Tyr	Asn	G1u	Lys	Phe	Lys	Gly	Lys	Ala	
				80					85					90	
aca	ctg	act	tca	gag	aaa	tcc	tcc	agc	gca	gcc	tac	atg	gag	ctc	315
Thr	Leu	Thr	Ser	Glu	Lys	Ser	Ser	Ser	Ala	Ala	Tyr	Met	Glu	Leu	

agc	agc	ctg	gcc	tct	gag	gac	tct	gcg	gtc	tac	tac	tgt	gca	aga	360
Ser	Ser	Leu	Ala	Ser	G1u	Asp	Ser	Ala	Val	Tyr	Tyr	Cys	Ala	Arg	
				110			٠		115					120	
ggg	ggt	tac	tat	agt	tac	gac	gac	tgg	ggʻc	caa	ggc	acc	act	ctc	405
Gly	Ġ1y	Tyr	Tyr	Ser	Tyr	Asp	Asp	Trp	Gly	Gln	Gly	Thr	Thr	Leu	
				125					130					135	
aca	gtc	tcc	tca	ggt	ggt	ggt.	ggt	tcg	ggt	ggt	ggt	ggt	tcg	ggt	450
Thr	Val.	Ser	Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	Ser	Gly	
				140				•	145					150	
ggt	ggc	gga	tcg	gat	gtt	gtg	atg	acc	caa	act	cca	ctc	tcc	ctg	495
G1y	G1y	Gly	Ser	Asp	Val	Val	Met	Thr	Gln	Thr	Pro	Leu	Ser	Leu	
	. ,			155					160					165	
cct	gtc	agt	ctt	gga	gat	caa	gcc	tcc	atc	tct	tgc	aga	tct	agt	540
Pro ·	Val	Ser	Leu	Gly	Asp	G1n	Ala	Ser	Ile	Ser	Cys	Arg	Ser	Ser	
				170					175				:	180	
cag	agc	ctt	cta	cac	agt	aaa	gga	aac	acc	tat	tta	caa	tgg	tac	585
Gln	Ser	Leu	Leu	His	Ser	Lys	G1y	Asn	Thr	Tyr	Leu	Gln	Trp	Tyr	
	•			185					190					195	
cta	cag	aag	cca	ggc	cag	tct	cca	aag	ctc	ctg	atc	tac	aaa	gtt	630
Leu	Gln	Lys	Pro	Gly	Gln	Ser	Pro	Lys	Leu	Leu	Ile	Tyr	Lys	Val	
				200					205					210	
tcc	aac	cga	ttt	tct	ggg	gtc	cca	gac	agg	ttc	agt	ggc	agt	gga	675
Ser	Asn	Arg	Phe	Ser	Gly	Val	Pro	Asp	Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Gly	
				215					220					225	
tca	ggg	aca	gat	ttc	aca	ctc	aag	atc	agc	aga	gtg	gag	gct	gag	720
Ser	Gly	Thr	Asp	Phe	Thr	Leu	Lys	Ile	Ser	Arg	Val	Glu	Ala	Glu	
		•		230					235					240	
						1					cat				

Asp Leu Gly Val Tyr Phe Cys Ser Gln Ser Thr His Val Pro Tyr

245

250

255

acg tcc gga ggg ggg acc aag ctg gaa ata aaa gac tac aaa gac 810

Thr Ser Gly Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys Asp Tyr Lys Asp

260

265

270

gat gac gat aaa taa tga 828

Asp Asp Asp Lys

<210> 21

<211> 31

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 21

acgcgtcgac tcccaggtcc agctgcagca g 31

<210> 22

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 22

gaaggtgtat ccagaagc 18

<210> 23

(21	2> Di	NA .													
<b>(21</b> )	3> M	us													
(22	)>														
(22)	L> CI	DS												•	
(22	2> (	1)	(81	3)											
(22	3> p(	CHOM	1. M	ABL1-	-scF	v									
<b>(40</b> (	)> 2:	3					•								
atg	gga	tgg	agc	tgt	atc	atc	ctc	ttc	ttg	gta	gca	aca	gct	aca	45
Met	Gly	Trp	Ser	Cys	Ile	Ile	Leu	Phe	Leu	Val	Ala	Thr	Ala	Thr	
				5					10					15	•
ggt	gtc	gac	tcc	cag	gtc	cag	ctg	cag	cag	tct	gga	cct	gac	ctg	90
Gly	Val	Asp	Ser	G1n	Val	Gln	Leu	Gln	Gln	Ser	Gly	Pro	Asp	Leu	
				20					25					30	
gta	aag	cct	ggg	gct	tca	gtg	aag	atg	tcc	tgc	aag	gct	tct	gga	135
/al	Lys	Pro	Gly	Ala	Ser	Val	Lys	Met	Ser	Cys	Lys	Ala	Ser	Gly	
				35					40					45	
tac	acc	ttc	gtt	aac	cat	gtt	atg	cac	tgg	gtg	aag	cag	aag	cca	180
[yr	Thr	Phe	Val	Asn	His	Val	Met	His	Trp	Val	Lys	Gln	Lys	Pro	
				50	•				55	,				60	
ggg	cag	ggc	ctt	gag	tgg	att	gga	tat	att	tat	cct	tac	aat	gat	225
Gly	Gln	Gly	Leu	Glu	Trp	Ile	Gly	Tyr	Ile	Tyr	Pro	Tyr	Asn	Asp	-
				65			,		70					75	
ggt	act	aag	tac	aat	gag	aag	ttc	aag	ggc	aag	gcc	aca	ctg	act	270
Gly	Thr	Lys	Tyr	Asn	Glu	Lys	Phe	Lys	Gly	Lys	Ala	Thr	Leu	Thr	
•				80					85					90	

tca gag aaa tcc tcc agc gca gcc tac atg gag ctc agc agc ctg 315

100

105

Ser Glu Lys Ser Ser Ser Ala Ala Tyr Met Glu Leu Ser Ser Leu

95

gcc	tct	gag	gac	tct	gcg	gtc	tac	tac	tgt	gca	aga	ggg	ggt	tac	360
Ala	Ser	Glu	Asp	Ser	Ala	Val	Tyr	Tyr	Cys	Ala	Arg	Gly	Gly	Tyr	
				110					115					120	
tat	agt	tac	gac	gac	tgg	ggc	caa	ggc	acc	act	ctc	aca	gtc	tcc	405
Гуr	Ser	Tyr	Asp	Asp	Trp	Gly	Gln	Gly	Thr	Thr	Leu	Thr	Val	Ser	
				125					130					135	
tca	ggt	ggt	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggc	gga	450
Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	
				140					145					150	
tcg	gat	gtt	gtg	atg	acc	caa	act	cca	ctc	tcc	ctg	cct	gtc	agt	495
Ser	Asp	Val	Val	Met	Thr	Gln	Thr	Pro	Leu	Ser	Leu	Pro	Val	Ser	
				155					160					165	
ett	gga	gat	caa	gcc	tcc	atc	tct	tgc	aga	tct	agt	cag	agc	ctt	540
Leu	Gly	Asp	Gln	Ala	Ser	Ile	Ser	Cys	Arg	Ser	Ser	Gln	Ser	Leu	
				170					175				•	180	
cta	cac	agt	aaa	gga	aac	acc	tat	tta	caa	tgg	tac	cta	cag	aag	585
Leu	His	Ser	Lys	Gly	Asn	Thr	Tyr	Leu	Gln	Trp	Tyr	Leu	Gln	Lys	
				185					190				·	195	
cca	ggc	cag	tct	cca	aag	ctc	ctg	atc.	tac	aaa	gtt	tcc	aac	cga	630
Pro	Gly	Gln	Ser	Pro	Lys	Leu	Leu	Ile	Tyr	Lys	Val	Ser	Asn	Arg	
				200					205					210	
TT	TCT	GGG	GTC	CCA	GAC	AGG	TTC	AGT	GGC	AGT	GGA	TCA	GGG	ACA	675
he	Ser	Gly	Val	Pro	Asp	Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Gly	Ser	Gly	Thr	·
•				215					220					225	
gat	ttc	aca	ctc	aag	atc	agc	aga	gtg	gag	gct	gag	gat	ctg	gga	720
\sp	Phe	Thr	Leu	Lys	Ile	Ser	Arg	Val	G1u	Ala	Glu	Asp	Leu	G1y	
				230					235					240	
gtt	tat	ttc	tgc	tct	caa	agt	aca	cat	gtt	ccg	tac	acg	tcc	gga	765

Val Tyr Phe Cys Ser Gln Ser Thr His Val Pro Tyr Thr Ser Gly 245 250 255 ggg ggg acc aag ctg gaa ata aaa gac tac aaa gac gat gac gat 810 Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys Asp Tyr Lys Asp Asp Asp 260 265 270 aaa taa tga 819 Lys <210> 24 <211> 828 <212> DNA <213> Mus <220> <221> CDS <222> (1)...(822) <223> pscM2. MABL2-scFv <400> 24 atg aaa tac cta ttg cct acg gca gcc gct gga ttg tta tta ctc 45 Met Lys Tyr Leu Leu Pro Thr Ala Ala Ala Gly Leu Leu Leu Leu 10 15 gct gcc caa cca gcc atg gcg cag gtc cag ctg cag cag tct gga 90 Ala Ala Gln Pro Ala Met Ala Gln Val Gln Leu Gln Gln Ser Gly 20 25 cct gaa ctg gta aag cct ggg gct tca gtg aag atg tcc tgc aag 135 Pro Glu Leu Val Lys Pro Gly Ala Ser Val Lys Met Ser Cys Lys 35 40 gct tct gga tac acc ttc gct aac cat gtt att cac tgg gtg aag 180

Ala Ser Gly Tyr Thr Phe Ala Asn His Val Ile His Trp Val Lys

				50					ออ					00	
cag	aag	cca	ggg	cag	ggc	ctt	gag	tgg	att	gga	tat	att	tat	cct	225
Gln	Lys	Pro	Gly	G1n	Gly	Leu	G1u	Trp	Ile	Gly	Tyr	Ile	Tyr	Pro	
				65					70					75	
tac	aat	gat	ggt	act	aag	tat	aat	gag	aag	ttc	aag	gac	aag	gcc	270
Tyr	Asn	Asp	Gly	Thr	Lys	Tyr	Asn	Glu	Lys	Phe	Lys	Asp	Lys	Ala	
				80	•				85				•	90	
act_	ctg	act	tca	gac	aaa	tcc	tcc	acc	aca	gcc	tac	atg	gac	ctc	315
Thr	Leu	Thr	Ser	Asp	Lys	Ser	Ser	Thr	Thr	Ala	Tyr	Met	Asp	Leu	
				95					100					105	
agc	agc	ctg	gcc	tct	gag	gac	tct	gcg	gtc	tat	tac	tgt	gca	aga	360
Ser	Ser	Leu	Ala	Ser	Glu	Asp	Ser	Ala	Val	Tyr	Tyr	Cys	Ala	Arg	
				110					115					120	
ggg	ggt	tac	tat	act	tac	gac	gac	tgg	ggc	caa	ggc	acç	act	ctc	405
Gly	Gly	Tyr	Tyr	Thr	Tyr	Asp	Asp	Trp	Gly	Gln	Gly	Thr	Thr	Leu	
				125					130					135	
aca	gtc	tcc	tca	ggt	ggt	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggt	ggt	tcg	ggt	450
[hr	Val	Ser	Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	Ser	G1y	
				140			•		145					150	
ggt	ggc	gga	tcg	gat	gtt	gtg	atg	acc	caa	agt	cca	ctc	tcc	ctg	495
Gly	Gly	Gly	Ser	Asp	Val	Val	Met	Thr	Gln	Ser	Pro	Leu	Ser	Leu	
				155					160					165	
cct	gtc	agt	ctt	gga	gat	caa	gcc	tcc	atc	tct	tgc	aga	tca	agt	540
Pro	Val	Ser	Leu	Gly	Asp	Gln	Ala	Ser	Ile	Ser	Cys	Arg	Ser	Ser	
				170					175					180	
cag	agc	ctt	gtg	cac	agt	aat	gga	aag	acc	tat	tta	cat	tgg	tac	585
Gln <sub>.</sub>	Ser	Leu	Val	His	Ser	Asn	Gly	Lys	Thr	Tyr	Leu	His	Trp	Tyr	
				185					190					195	

ctg cag aag cca ggc cag tct cca aaa ctc ctg atc tac aaa gtt 630 Leu Gln Lys Pro Gly Gln Ser Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Lys Val

200

205

210

tcc aac cga ttt tct ggg gtc cca gac agg ttc agt ggc agt gga 675 Ser Asn Arg Phe Ser Gly Val Pro Asp Arg Phe Ser Gly Ser Gly

215

220

225

tca gtg aca gat ttc aca ctc atg atc agc aga gtg gag gct gag 720

Ser Val Thr Asp Phe Thr Leu Met Ile Ser Arg Val Glu Ala Glu

230

235

240

gat ctg gga gtt tat ttc tgc tct caa agt aca cat gtt ccg tac 765

Asp Leu Gly Val Tyr Phe Cys Ser Gln Ser Thr His Val Pro Tyr

245

250

255

acg ttc gga ggg ggg acc aag ctg gaa ata aaa gac tac aaa gac 810 Thr Phe Gly Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys Asp Tyr Lys Asp

260

265

270

gat gac gat aaa taa tga 828

Asp Asp Asp Lys

<210> 25

<211> 819

<212> DNA

<213> Mus

<220>

<221> CDS

⟨222⟩ (1)... (813)

<223> pCHOM2. MABL2-scFv

<400> 25

atg gga tgg agc tgt atc atc ctc ttc ttg gta gca aca gct aca 45

	Thr	Ala	Thr	Ala	Val	Leu	Phe	Leu	Ile	Ile	Cys	Ser	Trp	Gly	Met
	15					10					5				
90	ctg	gaa	cct	gga	tct	cag	cag	ctg	cag	gtc	cag	tcc	gac	gtc	ggt
	Leu	Glu	Pro	Gly	Ser	Gln	Gln	Leu	Gln	Val	Gln	Ser	Asp	Val	Ģly
	30					25					20				
138	gga	tct	gct	aag	tgc	tcc	atg	aag	gtg	tca	gct	ggg	cct	aag	gta
	Gly	Ser	Ala	Lys	Cys	Ser	Met	Lys	Val	Ser	Ala	Gly	Pro	Lys	Val
	45					40					35			·	
180	cca	aag	cag	aag	gtg	tgg	cac	att	gtt	cat	aac	gct	ttc	acc	tac
	Pro	Lys	Gln	Lys	Val	Trp	His	Ile	Val	His	Asn	Ala	Phe	Thr	Tyr
	60					55					50				
225	gat	aat	tac	cct	tat	att	tat	gga	att	tgg	gag	ctt	ggc	cag	ggg
	Asp	Asn	Tyr	Pro	Tyr	Ile	Tyr	Gly	Ile	Trp	Glu	Leu	Gly	Gln	Gly
	75					70		•			65				
270	act	ctg	act	gcc	aag	gac	aag	ttc	aag	gag	aat	tat	aag	act	ggt
	Thr	Leu	Thr	Aļa	Lys	Asp	Lys	Phe	Lys	Glu	Asn	Tyr	Lys	Thr	Gly
	90					85					80				
315	ctg	agc	agc	ctc	gac	atg	tac	gcc	aca	acc	tcc	tcc	aaa	gac	tca
	Leu	Ser	Ser	Leu	Asp	Met	Tyr	Ala	Thr	Thr	Ser	Ser	Lys	Asp	Ser
	105					100					95				
360	tac	ggt	ggg	aga	gca	tgt	tac	tat	gtc	gcg	tct	gac	gag	tct	gcc
	Tyr	Gly	Gly	Arg	Ala	Cys	Tyr	Tyr	Val	Ala	Ser	Asp	Glu	Ser	Ala
	120					115					110				
405	tcc	gtc	aca	ctc	act	acc	ggc	caa	ggc	tgg	gac	gac	tac	act	tat
	Ser	Val	Thr	Leu	Thr	Thr	Gly	Gln	G1y	Trp	Asp	Asp	Tyr	Thr	Гуr
	135					130					125				
450	gga	ggc	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggt	ggt	tca
	C1	61	^1	C1	C	C1	C1	C1	61	Sam	GI v	61.	GI w	GI v	Sar

				140					140					150	
tcg	gat	gtt	gtg	atg	acc	caa	agt	cca	ctc	tcc	ctg	cct	gtc	agt	495
Ser	Asp	Val	Val	Met	Thr	Gln	Ser	Pro	Leu	Ser	Leu	Pro	Val	Ser	
	•			155					160					165	
ctt	gga	gat	caa	gcc	tcc	atc	tct	tgc	aga	tca	agt	cag	agc	ctt	540
Leu	Gly	Asp	Gln	Ala	Ser	Ile	Ser	Cys	Arg	Ser	Ser	Gln	Ser	Leu	
	•			170					175					180	
gtg	cac	agt	aat	gga	aag	acc	tat	tta	cat	tgg	tac	ctg	cag	aag	585
Val	His	Ser	Asn	Gly	Lys	Thr	Tyr	Leu	His	Trp	Tyr	Leu	Gln	Lys	
			•	185					190					195	
cca	ggc	cag	tct	cca	aaa	ctc	ctg	atc	tac	aaa	gtt	tcc	aac	cga	630
Pro	Gly.	Gl'n	Ser	Pro	Lys	Leu	Leu	Ile	Tyr	Lys	Val	Ser	Asn	Arg	
				200					205					210	
ttt	tct	ggg	gtc	cca	gac	agg	ttc	agt	ggc	agt	gga	tca	gtg	aca	675
Phe	Ser	Gly	Val	Pro	Asp	Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Gly	Ser	Val	Thr	
				215					220					225	
gat	ttc	aca	ctc	atg	atc	agc	aga	gtg	gag	gct	gag	gat	ctg	gga	720
Asp	Phe	Thr	Leu	Met	Ile	Ser	Arg	Val	Glu	Ala	G1u	Asp	Leu	Gly	
				230			•		235					240	
gtt	tat	ttc	tgc	tct	caa	agt	aca	cat	gtt	ccg	tac	acg	ttc	gga	765
Val	Tyr	Phe	Cys	Ser	Gln	Ser	Thr	His	Val	Pro	Tyr	Thr	Phe	Gly	
				245					250					255	
ggg	ggg	acc	aag	ctg	gaa	ata	aaa	gac	tac	aaa	gac	gat	gac	gat	810
Gly	Gly	Thr	Lys	Leu	Glu	Ile	Lys	Asp	Tyr	Lys	Asp	qaA	Asp	Asp	
				260					265	•				270	
aaa	taa	tga	819												
Lys															

<210	)> 26	3	•												
<21	1> 48	56									٠.				
<21	2> Di	VA.													
<21	3> Mu	ıs		*			•								
<22	0>														
<b>&lt;22</b>	1> CI	os						*							
<222	2> (:	ι)	(450	0)			•								
<22	3> p(	CHO-	shIA	P. S	olub	le h	uman	IAP							
<40	)> 26	ŝ		·	í										
atg	tgg	ccc	ctg	gta	gcg	gcg	ctg	ttg	ctg	ggc	tcg	gcg	tgc	tgc	45
Met	Trp	Pro	Leu	Val	Ala	Ala	Leu	Leu	Leu	Gly	Ser	Ala	Cys	Cys	
				5					10	•	٠.			15	
gga	tca	gct	cag	cta	cta	ttt	aat	aaa	aca	aaa	tct	gta	gaa	ttc	90
Gly	Ser	Ala	Gln	Leu	Leu	Phe	Asn	Lys	Thr	Lys	Ser	Val	Glu	Phe	
				20					25					30	
acg	ttt	tgt	aat	gac	act	gtc	gtc	att	cca	tgc	ttt	gtt	act	aat	135
Thr	Phe	Cys	Asn	Asp	Thr	Val	Val	Ile	Pro	Cys	Phe	Val	Thr	Asn	
				35		•			40					45	
atg	gag	gca	caa	aac	act	act	gaa	gta	tac	gta	aag	tgg	aaa	ttt	180
Met	Glu	Ala	Gln	Asn	Thr	Thr	Glu	Val	Tyr	Val	Lys	Trp	Lys	Phe	
				50					55					60	
aaa	gga	aga	gat	att	tac	acc	ttt	gat	gga	gct	cta	aac	aag	tcc	225
Lys	Gly	Arg	Asp	Ile	Tyr	Thr	Phe	Asp	Gly	Ala	Leu	Asn	Lys	Ser	
				65					70					75	
act	gtc	ccc	act	gac	ttt	agt	agt	gca	aaa	att	gaa	gtc	tca	caa	270
Thr	Val	Pro	Thr	Asp	Phe	Ser	Ser	Ala	Lys	Ile	Glu	Val	Ser	Gln	
				80					85					90	
tta	cta	aaa	gga	gat	gcc	tct	ttg	aag	atg	gat	aag	agt	gat	gct	315

Leu Leu Lys Gly Asp Ala Ser Leu Lys Met Asp Lys Ser Asp Ala

95

100

105

gtc tca cac aca gga aac tac act tgt gaa gta aca gaa tta acc 360 Val Ser His Thr Gly Asn Tyr Thr Cys Glu Val Thr Glu Leu Thr

110

115

120

aga gaa ggt gaa acg atc atc gag cta aaa tat cgt gtt gtt tca 405 Arg Glu Gly Glu Thr Ile Ile Glu Leu Lys Tyr Arg Val Val Ser

125

130

135

tgg ttt tct cca aat gaa aat gac tac aag gac gac gat gac aag 450 Trp Phe Ser Pro Asn Glu Asn Asp Tyr Lys Asp Asp Asp Asp Lys

140

145

150

tga tag 456

<210> 27

<211> 46

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220> ⋅

<223> PCR primer

<400> 27

ggaattccat atgcaagtgc aacttcaaca gtctggacct gaactg 46

<210> 28

⟨211⟩ 31

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

```
<400> 28
```

ggaattctca ttattttatt tccagcttgg t 31

<210> 29

<211> 741

<212> DNA

<213> Mus

<220>·

<221> CDS

<222> (1)...(735)

<223> pscM2DEm02. MABL2-scFv

<400> 29

atg caa gtg caa ctt caa cag tct gga cct gaa ctg gta aag cct 45 Met Gln Val Gln Leu Gln Gln Ser Gly Pro Glu Leu Val Lys Pro

10

15

ggg gct tca gtg aag atg tcc tgc aag gct tct gga tac acc ttc 90 Gly Ala Ser Val Lys Met Ser Cys Lys Ala Ser Gly Tyr Thr Phe

20 25 30

gct aac cat gtt att cac tgg gtg aag cag aag cca ggg cag ggc 135 Ala Asn His Val Ile His Trp Val Lys Gln Lys Pro Gly Gln Gly

35 40 45

ctt gag tgg att gga tat att tat cct tac aat gat ggt act aag 180 Leu Glu Trp Ile Gly Tyr Ile Tyr Pro Tyr Asn Asp Gly Thr Lys

50 55 60

tat aat gag aag ttc aag gac aag gcc act ctg act tca gac aaa 225 Tyr Asn Glu Lys Phe Lys Asp Lys Ala Thr Leu Thr Ser Asp Lys

65 70 75

tec tec ace aca gee tac atg gae etc age age etg gee tet gag 270

Ser	Ser	Thr	Thr	Ala	Tyr	Met	Asp	Leu	Ser	Ser	Leu	Ala	Ser	Glu	
•				80					85		٠.			90	
gac	tct	gcg	gtc	tat	tac	tgt	gca	aga	ggg	ggt	tac	tat	act	tac	315
Asp	Ser	Ala	Val	Tyr	Tyr	Cys	Ála	Arg	Gly	Gly	Tyr	Tyr	Thr	Tyr	
				95					100			•		105	
gac	gac	tgg	ggc	caa	ggc	acc	act	ctc	aca	gtc	tcc	tca	ggt	ggt	360
Asp	Asp	Trp	Gly	Gln	Gly	Thr	Thr	Leu	Thr	Val	Ser	Ser	Gly	G1y	
	•			110					115					120	
ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggc	gga	tcg	gat	gtt	405
Gly	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	Ser	Asp	Val	
				125					130			٠		135	•
gtg	atg	acc	caa	agt	cca	ctc	tcc	ctg	cct	gtc	agt	ctt	gga	gat	450
Val	Met	Thr	G1n	Ser	Pro	Leu	Ser	Leu	Pro	Val	Ser	Leu	Gly	Asp	
				140			•		145	:				150	
caa	gcc	tcc	atc	tct	tgc	aga	tca	agt	cag	agc	ctt	gtg	cac	agt	495
Gln	Ala	Ser	Ile	Ser	Cys	Arg	Ser	Ser	Gln	Ser	Leu	Val	His	Ser	
				155					160					165	
aat	gga	aag	acc	tat	tta	cat	tgg	tac	ctg	cag	aag	cca	ggc	cag	540
Asn	Gly	Lys	Thr	Tyr	Leu	His	Trp	Tyr	Leu	Gln	Lys	Pro	Gly	Gln	
				170					175					180	
tct	cca	aaa	ctc	ctg	atc	tac	aaa	gtt	tcc	aac	cga	ttt	tct	ggg	585
Ser	Pro	Lys	Leu	Leu	Ile	Tyr	Lys	Val	Ser	Asn	Arg	Phe	Ser	Gly	
				185					190					195	•
gtc	cca	gac	agg	ttc	agt	ggc	agt	gga	tca	gtg	aca	gat	ttc	aca	630
Val	Pro	Asp	Arg	Phe	Ser	Gly	Ser	Gly	Ser	Val	Thr	Asp	Phe	Thr	
				200					205					210	
ctc	atg	átc	agc	aga	gtg	gag	gct	gag	gat	ctg	gga	gtt	tat	ttc	675
Leu	Met	Ile	Ser	Arg	Val	G1u	Ala	G1u	Asp	Leu	Gly	Val	Tyr	Phe	

215

220

225

tgc tct caa agt aca cat gtt ccg tac acg ttc gga ggg ggg acc 720

Cys Ser Gln Ser Thr His Val Pro Tyr Thr Phe Gly Gly Gly Thr

230

235

240

aag ctg gaa ata aaa taa tga 741

Lys Leu Glu Ile Lys

<210> 30

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 30

cagacagtgg ttcaaagt 18

<210> 31 ⋅

⟨211⟩ 72

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 31

cgcgtcgacc gatccgccac cacccgaacc accaccaccc gaaccaccac cacctttat 60

ttccagcttg gt

72

<210> 32

<212	> DI	NA .	•												
<213	> Mu	ıs									٠.				
<220	>														
<221	> CI	os				•									
<222	> (1	ι)	(159	99)											
<223	)q <	CHOM2	2 (Fv)	)2. N	(ABL2	2-sc	(Fv) 2	2							
<400	> 32	2		٠								٠			
atg	gga	tgg	agc	tgt	atc	atc	ctc	ttc	ttg	gta	gca	aca	gct	aca	45
Met	Gly	Trp	Ser	Cys	Ile	Ile	Leu	Phe	Leu	Val	Ala	Thr	Ala	Thr	
				5					10					15	
ggt	gtc	gac	tcc	cag	gtc	cag	ctg	cag	cag	tct	gga	cct	gaa	ctg	90
Gly	Val	Asp	Ser	Gln	Val	Gln	Leu	Gln	Gln	Ser	Gly	Pro	Glu	Leu	
				20					25					30	
gta	aag	cct	ggg	gct	tca	gtg	aag	atg	tcc	tgc	aag	gct	tct	gga	135
Val	Lys	Pro	G1y	Ala	Ser	Val	Lys	Met	Ser	Cys	Lys	Ala	Ser	Gly	
				35					40				,	45	
tac	acc	ttc	gct	aac	cat	gtt	att	cac	tgg	gtg	aag	cag	aag	cca	180
Tyr	Thr	Phe	Ala	Asn	His	Val	Ile	His	Trp	Val	Lys	Gln	Lys	Pro	
				50					55					60	
ggg	cag	ggc	ctt	gag	tgg	att	gga	tat	att	tat	cct	tac	aat	gat	225
Gly	Gln	Gly	Leu	Glu	Trp	Ile	Gly	Tyr	Ile	Tyr	Pro	Tyr	Asn	Asp	
				65					70					. 75	
ggt	act	aag	tat	aat	gag	aag	ttc	aag	gac	aag	gcc	act	ctg	act	270
Gly	Thr	Lys	Tyr	Asn	Glu	Lys	Phe	Lys	Asp	Lys	Ala	Thr	Leu	Thr	
				80					85					90	
tca	gac	aaa	tcc	tcc	açc	aca	gcc	tac	atg	gac	ctc	agc	agc	ctg	315
Ser	Asp	Lys	Ser	Ser	Thr	Thr	Ala	Tyr	Met	Asp	Leu	Ser	Ser	Leu	
				95					100					105	

gcc	LCL	gag	gac	tct	gcg	gtc	Lat	tac	tgt	gca	aga	ggg	ggt	tac	300
Ala	Ser	Glu	Asp	Ser	Ala	Val	Tyr	Tyr	Cys	Ala	Arg	Gly	Gly	Tyr	
•				110					115					120	
tat	act	tac	gac	gac	tgg	ggc	caa	ggc	acc	act	ctc	aca	gtc	tcc	405
Tyr	Thr	Tyr	Asp	Asp	Trp	Gly	Gln	G1y	Thr	Thr	Leu	Thr	Val	Ser	
				125					130					135	
tca	ggt	ggt	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggc	gga	450
Ser	Gly	Gly	G1y	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	Ser	G1y	Gly	Gly	Gly	
				140					145					150	
tcg	gat	gtt	gtg	atg	acc	caa	agt	cca	ctc	tcc	ctg	cct	gtc	agt	495
Ser	Asp	Val	Val	Met	Thr	G1n	Ser	Pro	Leu	Ser	Leu	Pro	Val	Ser	
				155					160			•		165	
ctt	gga	gat	caa	gcc	tcc	atc	tct	tgc	aga	tca	agt	cag	agc	ctt	540
Leu	Gly	Asp	Gln	Ala	Ser	Ile	Ser	Cys	Arg	Ser	Ser	Gln	Ser	Leu	
•				170					175					180	
gtg	cac	agt	aat	gga	aag	acc	tat	tta	cat	tgg	tac	ctg	cag	aag	585
Val	His	Ser	Asn	G1y	Lys	Thr	Tyr	Leu	His	Trp	Tyr	Leu	G1n	Lys	
				185					190				,	195	
cca	ggc	cag	tct	сса	aaa	ctc	ctg	atc	tac	aaa	gtt	tcc	aac	cga	630
			Ser												
				200					205		•			210	
ttt	tct	ggg	gtc	cca	gac	agg	ttc	agt	ggc	agt	gga	tca	gtg	aca	675
			Val												
				215		0			220		,			225	
oat.	tte	aca	ctc		atc	800	202	ata		act	തമത	oat.	cta		720
			Leu											•	120
<u>,</u>	1 110	1111	Lou		116	261	ντ g	1 GI	ara	ura	GIU	voħ	Lau	JIY	
				230					232					240	
<del>,</del>	tet	tto	tgc	230 tct	Caa	aet	aca	0e+	235	007	ten	200	<b>+</b> +0	240	765

	Gly	Phe	Thr	Tyr	Pro	Val	His	Thr	Ser	Gln	Ser	Cys	Phe	Tyr	Val
	255					250					245				
810	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggt	ggt	aaa	ata	gaa	ctg	aag	acc	ggg	ggg
	Gly	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Gly	Lys	Ile	Glu	Leu	Lys	Thr	G1y	Gly
	270					265					260				
855	ctg	cag	gtc	cag	tcc	gac	gtc	tcg	gga	ggc	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt
	Leu	Gln	Val	G1n	Ser	Asp	Val	Ser	Gly	Gly	G1y	Gly	Ser	Gly	Gly
	285				,	280				٠.	275				
900	aag	gtg	tca	gct	ggg	cct	aag	gta	ctg	gaa	cct	gga	tct	cag	cag
	Lys	Val	Ser	Ala	Gly	Pro	Lys	Val	Leu	Glu	Pro	Gly	Ser	Gln	G1n
	300					295					290				
945	att	gtt	cat	aac	gct	ttc	acc	tac	gga	tct	gct	aag	tgc	tcc	atg
	Ile	Val	His	Asn	Ala	Phe	Thr	Tyr	Gly	Ser	Ala	Lys	Cys	Ser	Met
	315					310		•			305				
990	gga	att	tgg	gag	ctt	ggc	cag	ggg	сса	aag	cag	aag	gtg	tgg	- cac
	Gly	Ile	Trp	Glu	Leu	Gly	Gln	Gly	Pro	Lys	Gln	Lys	Val	Trp	His
	330					325			•		320				
1035	ttc	aag	gag	aat	tat	aag	act	ggt	gat	aat	tac	cct	tat	att	tat
	Phe	Lys	Glu	Asn	Tyr	Lys	Thr	Gly	Asp	Asn	Tyr	Pro	Tyr	Ile	Tyr
•	345					340					335				
1080	gcc	aca	acc	tcc	tcc	aaa	gac	tca	act	ctg	act	gcc	aag	gac	aag
	Ala	Thr	Thr	Ser	Ser	Lys	Asp	Ser	Thr	Leu	Thr	Ala	Lys	Asp	Lys
	360					355	٠				350				•
1125	tat	gtc	gcg	tct	gac	gag	tct	gcc	ctg	agc	agc	ctc	gac	atg	tac
	Tyr	Val	Ala	Ser	Asp	Glu	Ser	Ala	Leu	Ser	Ser	Leu	Asp	Met	Tyr
•	375				•	370					365				
1170	caa	ggc	tgg	gac	gac	tac	act	tat	tac	ggt	ggg	aga	gca	tgt	tac
	Gln	Gly	Trp	Asp	Asp	Tyr	Thr	Tyr	Tyr	Gly	G1y	Arg	Ala	Cys	Tyr

				380				~	385					390	
ggc	acc	act	ctc	aca	gtc	tcc	tca	ggt	ggt	ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	1215
Gly	Thr	Thr	Leu	Thr	Val	Ser	Ser	Gly	Gly	Gly	G1y	Ser	Gly	Gly	
				395					400					405	
ggt	ggt	tcg	ggt	ggt	ggc	gga	tcg	gat	gtt	gtg	atg	acc	caa	agt	1260
G1y	Gly	Ser	Gly	Gly	Gly	Gļy	Ser	Asp	Val	Val	Met	Thr	Gln	Ser	
	•			410					415					420	
cca	ctc	tcc	ctg	cct	gtc	agt	ctt	gga	gat	caa	gcc	tcc	atc	tct	1305
Pro	Leu	Ser	Leu	Pro	Val	Ser	Leu	Gly	Asp	Gln	Ala	Ser	Ile	Ser	
				425					430					435	
tgc	aga	tca	agt	cag	agc	ctt	gtg	cac	agt	aat	gga	aag	acc	tat	1350
Cys	Arg	Ser	Ser	Gln	Ser	Leu	Val	His	Ser	Asn	Gly	Lys	Thr	Tyr	
				440					445					450	
tta	cat	tgg	tac	ctg	cag	aag	cca	ggc	cag	tct	cca	aaa	ctc	ctg	1395
Leu	His	Trp	Tyr	Leu	Gln	Lys	Pro	Gly	Gln	Ser	Pro	Lys	Leu	Leu	
				455					460					465	
atc	tac	aaa	gtt	tcc	aac	cga	ttt	tct	ggg	gtc	cca	gac	agg	ttc	1440
Ile	Tyr	Lys	Val	Ser	Asn	Arg	Phe	Ser	Gly	Val	Pro	Asp	Arg	Phe	
				470					475					480	
agt	ggc	agt	gga	tca	gtg	aca	gat	ttc	aca	ctc	atg	atc	agc	aga	1485
Ser	Gly	Ser	Gly	Ser	Val	Thr	Asp	Phe	Thr	Leu	Met	Ile	Ser	Arg	
				485					490					495	
gtg	gag	gct	gag	gat	ctg	gga	gtt	tat	ttc	tgc	tct	caa	agt	aça	1530
Val	Glu	Ala	Glu	Asp	Leu	Gly	Val	Tyr	Phe	Cys	Ser	G1n	Ser	Thr	
				500					505					510	
cat	gtt	ccg	tac	acg	ttc	gga	ggg	ggg	acc	aag	ctg	gaa	ata	aaa	1575
His	Val	Pro	Tyr	Thr	Phe	Gly	Gly	Gly	Thr	Lys	Leu	Glu	Ile	Lys	
				515					520					525	

gac tac aaa gac gat gac gat aaa taa tga 1605 Asp Tyr Lys Asp Asp Asp Asp Lys

530

⟨210⟩ 33

<211> 23

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 33

tgaggaattc ccaccatggg atg 23

⟨210⟩ 34

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 34

cacgacgtca ctcgagactg tgagagtggt gccttggccc 40

<210> 35

<211> 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

```
<400> 35
```

agtctcgagt gacgtcgtga tgacccaaag tccactctcc 40

<210> 36

<211> 31

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>·

<223> PCR primer

<400> 36 ...

gactggatcc tcattattta tcgtcatcgt c 31

<210> 37

⟨211⟩ 22

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer -

**<400> 37** 

cgcgtaatac gactcactat ag 22

⟨210⟩ 38

(211) 46

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 38

```
gcaattggac ctgttttatc tcgagcttgg tccccctcc gaacgt 46
```

<210> 39

<211> 45

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 39

gctcgagata aaacaggtcc aattgcagca gtctggacct gaact 45

<210> 40

⟨211⟩ 60

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 40

gactggatcc tcattattta tcgtcatcgt ctttgtagtc tgaggagact gtgagagtgg 60

⟨210⟩ 41

⟨211⟩ 32

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

**<400> 41** 

gactgaattc ccaccatgaa gttgcctgtt ag 32

```
<210> 42
```

⟨211⟩ 40

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400>⋅42

cagtctcgag tggtggttcc gacgtcgtga tgacccaaag 40

⟨210⟩ 43

⟨211⟩ 43

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

**<400> 43** 

cagtetegag tggtggtggt tecgaegteg tgatgaecca aag 43

<210> 44

<211> 46

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 44

cagtetegag tggtggtggt ggtteegaeg tegtgatgae ecaaag 46

```
⟨210⟩ 45
```

<211> 49

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 45

cagtctcgag tggtggtggt ggtggttccg acgtcgtgat gacccaaag 49

⟨210⟩ 46

<211> 52

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 46

cagtctcgag tggtggtggt ggtggtggtt ccgacgtcgt gatgacccaa ag 52

⟨210⟩ 47

⟨211⟩ 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 47

ggccgcatgt tgtcacgaat 20

<210> 48

<211> 780

<212> DNA

<213> Mus

<220>

<221> CDS

<222> (1)... (768)

<223> CF2HL-0/pCOS1. MABL2-scFv<HL-0>

**<400> 48** 

atg gga tgg agc tgt atc atc ctc ttc ttg gta gca aca gct aca ggt gtc 51 MET Gly Trp Ser Cys Ile Ile Leu Phe Leu Val Ala Thr Ala Thr Gly Val

10 15

gac tcc cag gtc cag ctg cag cag tct gga cct gaa ctg gta aag cct ggg 102 Asp Ser Gln Val Gln Leu Gln Gln Ser Gly Pro Glu Leu Val Lys Pro Gly

20 25 30

get tea gtg aag atg tee tge aag get tet gga tac ace tte get aac cat 153 Ala Ser Val Lys MET Ser Cys Lys Ala Ser Cly Tyr Thr Phe Ala Asn His

35 40 45 50

. gtt att cac tgg gtg aag cag aag cca ggg cag ggc ctt gag tgg att gga 204 Val Ile His Trp Val Lys Gln Lys Pro Gly Gln Gly Leu Glu Trp Ile Gly

55 60 65

tat att tat cct tac aat gat ggt act aag tat aat gag aag ttc aag gac 255 Tyr Ile Tyr Pro Tyr Asn Asp Gly Thr Lys Tyr Asn Glu Lys Phe Lys Asp

70 75 80 85

aag gcc act ctg act tca gac aaa tcc tcc acc aca gcc tac atg gac ctc 306 Lys Ala Thr Leu Thr Ser Asp Lys Ser Ser Thr Thr Ala Tyr MET Asp Leu

90 95 100

agc agc ctg gcc tct gag gac tct gcg gtc tat tac tgt gca aga ggg ggt 357 Ser Ser Leu Ala Ser Glu Asp Ser Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Gly

## 37/51

		105					110					115					
tac	tat	act	tac	gac	gac	tgg	ggc	caa	ggc	acc	act	ctc	aca	gtc	tcg	agt	408
Tyr	Tyr	Thr	Tyr	Asp	Asp	Trp	Gly	Gln	Gly	Thr	Thr	Leu	Thr	Val	Ser	Ser	
120					125		•			130					135		
gac	gtc	gtg	atg	acc	caa	agt	cca	ctc	tcc	ctg	cct	gtc	agt	ctt	gga	gat	459
Asp	Val	Val	MET	Thr	Gln	Ser	Pro	Leu	Ser	Leu	Pro	Val	Ser	Leu	Gly	Asp	
	,		140					145		•			150				
caa	gcc	tcc	atc	tct	tgc	aga	tca	agt	cag	agc	ctt	gtg	cac	agt	aat	gga	510
Gln	Ala	Ser	Ile	Ser	Cys	Arg	Ser	Ser	Gln	Ser	Leu	Val	His	Ser	Asn	Gly	
•	155					160					165					170	
aag	acc	tat	tta	cat	tgg	tac	ctg	cag	aag	cca	ggc	cag	tct	cca	aaa	ctc	561
Lys	Thr	Tyr	Leu	His	Trp	Tyr	Leu	Gln	Lys	Pro.	Gly	G1n	Ser	Pro	Lys	Leụ	
				175					180					185			•
ctg	atc	tac	aaa	gtt	ťcc	aac	cga	ttt	tct	ggg	gtc	cca	gac	agg	ttc	agt	612
Leu	Ile	Tyr	Lys	Val	Ser	Asn	Arg	Phe	Ser	Gly	Val	Pro	Asp	Arg	Phe	Ser	
		190					195			•		200					
ggc	agt	gga	tca	gtg	aca	gat.	ttc	aca	ctc	atg	atc	agc	aga	gtg	gag	gct	663
Gly	Ser	G1y	Ser	Val	Thr	Asp	Phe	Thr	Leu	MET	Ile	Ser	Arg	Val	Glu	Ala	
205					210					215					220		
gag	gat	ctg	gga	gtt	tat	ttc	tgc	tct	caa	agt	aca	cat	gtt	ccg	tac	acg	714
Glu	Asp	Leu	Gly	Val	Tyr	Phe	Cys	Ser	Gln	Ser	Thr	His	Val	Pro	Tyr	Thr	
			225					230					235				
ttc	gga	ggg	ggg	acc	aag	ctg	gaa	ata	aaa	gac	tac	aaa	gac	gat	gac	gat	765
Phe	Gly	Gly	Gly	Thr	Lys	Leu	Glu	Ile	Lys	Asp	Tyr	Lys	Asp	Asp	Asp	Asp	
	240					245					250					255	
aaa	taa	tga	gga	tcc	780												
ys																	

```
<210> 49
```

⟨211⟩ 45

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 49

caagetegag ataaaateeg gaggeeaggt ceaattgeag eagte 45

<210> 50

<211> 48

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 50

caagctcgag ataaaatccg gaggtggcca ggtccaattg cagcagtc 48

<210> 51.

⟨211⟩ 51

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 51

caagetegag ataaaateeg gaggtggtgg ceaggteeaa ttgeageagt c 51

<210> 52

```
<211> 54
```

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> PCR primer

<400> 52

caagctcgag ataaaatccg gaggtggtgg tggccaggtc caattgcagc agtc 54

<210> 53

<211> 57 ⋅

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

**<220>** .

<223> PCR primer

<400> 53

caagctcgag ataaaatccg gaggtggtgg tggtggccag gtccaattgc agcagtc 57 .

⟨210⟩ 54

<211> 780

<212> DNA

<213> Mus

<220>

<221> CDS

<222> (1)... (768)

<223> CF2LH-0/pCOS1. MABL2-scFv<LH-0>

⟨400⟩ 54

atg aag ttg cct gtt agg ctg ttg gtg ctg atg ttc tgg att cct ggt tcc 51 MET Lys Leu Pro Val Arg Leu Leu Val Leu MET Phe Trp Ile Pro Gly Ser

155

10 15 age agt gat gtt gtg atg ace caa agt cea etc tee etg eet gte agt ett 102 Ser Ser Asp Val Val MET Thr Gln Ser Pro Leu Ser Leu Pro Val Ser Leu 20 30 gga gat caa gcc tcc atc tct tgc aga tca agt cag agc ctt gtg cac agt 153 Gly Asp Gln Ala Ser Ile Ser Cys Arg Ser Ser Gln Ser Leu Val His Ser 35 40 45 aat gga aag acc tat tta cat tgg tac ctg cag aag cca ggc cag tct cca 204 Asn Gly Lys Thr Tyr Leu His Trp Tyr Leu Gln Lys Pro Gly Gln Ser Pro 55 60 aaa ctc ctg atc tac aaa gtt tcc aac cga ttt tct ggg gtc cca gac agg 255 Lys Leu Leu Ile Tyr Lys Val Ser Asn Arg Phe Ser Gly Val Pro Asp Arg 70 80 ttc agt ggc agt gga tca gtg aca gat ttc aca ctc atg atc agc aga gtg 306 Phe Ser Gly Ser Gly Ser Val Thr Asp Phe Thr Leu MET Ile Ser Arg Val 90 95 gag gct gag gat ctg gga gtt tat ttc tgc tct caa agt aca cat gtt ccg 357 Glu Ala Glu Asp Leu Gly Val Tyr Phe Cys Ser Gln Ser Thr His Val Pro 105 110 115 tac acg ttc gga ggg ggg acc aag ctc gag ata aaa cag gtc caa ttg cag 408 Tyr Thr Phe Gly Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys Gln Val Gln Leu Gln 120 125 130 135 cag tot gga cot gaa ctg gta aag cot ggg got toa gtg aag atg too tgc 459 Gln Ser Gly Pro Glu Leu Val Lys Pro Gly Ala Ser Val Lys MET Ser Cys 140 145 150 aag gct tot gga tac acc ttc gct aac cat gtt att cac tgg gtg aag cag 510

Lys Ala Ser Gly Tyr Thr Phe Ala Asn His Val Ile His Trp Val Lys Gln

165

170

160

aag cca ggg cag ggc ctt gag tgg att gga tat att tat cct tac aat gat 561 Lys Pro Gly Gln Gly Leu Glu Trp Ile Gly Tyr Ile Tyr Pro Tyr Asn Asp

175

180

185

ggt act aag tat aat gag aag ttc aag gac aag gcc act ctg act tca gac 612 Gly Thr Lys Tyr Asn Glu Lys Phe Lys Asp Lys Ala Thr Leu Thr Ser Asp

190

195

200

asa tcc tcc acc aca gcc tac atg gac ctc agc agc ctg gcc tct gag gac 663

Lys Ser Ser Thr Thr Ala Tyr MET Asp Leu Ser Ser Leu Ala Ser Glu Asp

205 210 215 220

tct gcg gtc tat tac tgt gca aga ggg ggt tac tat act tac gac gac tgg 714 Ser Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Gly Tyr Tyr Thr Tyr Asp Asp Trp

225

230

235

ggc caa ggc acc act ctc aca gtc tcc tca gac tac aaa gac gat gac gat 765 Gly Gln Gly Thr Thr Leu Thr Val Ser Ser Asp Tyr Lys Asp Asp Asp Asp

240

245

250

255

aaa taa tga gga too 780

Lys

<210> 55

<211> 351

<212> DNA

<213> Human

<220>

<221> CDS

<222> (1)...(351)

<223> 12B5HV. 1-351 peptide

<400> 55

cag gtg cag ctg gtg cag tet ggg gga gge ttg gtc cgg ccc ggg ggg tcc ctg agt etc 60

<223> reader sequence

<400> 56

Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Gly Gly Leu Val Arg Pro Gly Gly Ser Leu Ser Leu 5 10 15 20 tcc tgt gca gtc tct gga atc acc ctc agg acc tac ggc atg cac tgg gtc cgc cag gct 120 Ser Cys Ala Val Ser Gly Ile Thr Leu Arg Thr Tyr Gly MET His Trp Val Arg Gln Ala 25 40 cca ggc aag ggg ctg gag tgg gtg gca ggt ata tcc ttt gac gga aga agt gaa tac tat 180 Pro Gly Lys Gly Leu Glu Trp Val Ala Gly Ile Ser Phe Asp Gly Arg Ser Glu Tyr Tyr 45 50 55 60 gca gac tee gtg cag ggc ega tte ace ate tee aga gac agt tee aag aac ace etg tat 240 Ala Asp Ser Val Gln Gly Arg Phe Thr Ile Ser Arg Asp Ser Ser Lys Asn Thr Leu Tyr 70 75 ctg caa atg aac agc ctg aga gcc gag gac acg gct gtg tat tac tgt gcg aga gga gca 300 Leu Gln MET Asn Ser Leu Arg Ala Glu Asp Thr Ala Val Tyr Tyr Cys Ala Arg Gly Ala 95 100 cat tat ggt ttc gat atc tgg ggc caa ggg aca atg gtc acc gtc tcg agt 351 His Tyr Gly Phe Asp Ile Trp Gly Gln Gly Thr MET Val Thr Val Ser Ser 105 110 115 <210> 56 <211> 57 <212> DNA <213> Human <220> <221> CDS <222> (1)... (57)

atg gag ttt ggg ctg agc tgg gtt ttc ctc gtt gct ctt tta aga ggt gtc cag tgt 57

MET Glu Phe Gly Leu Ser Trp Val Phe Leu Val Ala Leu Leu Arg Gly Val Gln Cys

5

10

15

<210> 57

<211> 115

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220> ·

<223> 12B5VH-1

**<400> 57** 

atggagtttg ggctgagctg ggttttcctc gttgctcttt taagaggtgt ccagtgtcag 60 gtgcagctgg tgcagtctgg gggaggcttg gtccggcccg gggggtccct gagtc 115

<210> 58

<211> 115

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220> ⁻

<223> 12B5VH-2

<400> 58

aaggatatac ctgccaccca ctccagccc ttgcctggag cctggcggac ccagtgcatg 60 ccgtaggtcc tgagggtgat tccagagact gcacaggaga gactcaggga ccccc 115

<210> 59

<211> 115

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> 12B5VH-3

<400> 59

ggcaggtata tcctttgacg gaagaagtga atactatgca gactccgtgc agggccgatt 60 caccatctcc agagacagtt ccaagaacac cctgtatctg caaatgaaca gcctg 115

<210> 60

<211> 115

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

⟨220⟩

<223> 12B5VH-4

<400> 60

actegagacg gtgaccattg teeettggee ecagatateg aaaccataat gtgeteetet 60 egeacagtaa tacacageeg tgteetegge teteaggetg tteatttg 108

<210> 61

<211> 32

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> 12B5VH-S, PCR primer

<400> 61 ·

ttcaagcttc caccatggag tttgggctga gc 32

<210> 62

<211> 34

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> 12B5VH-A, PCR primer

**<400>** 62

ttgggatcca ctcaccactc gagacggtga ccat 34

<210> 63

<211> 433

<212> DNA

<213> Human

<220>

<221> CDS

⟨222⟩ (12)... (419)

<223> HEF-12B5H-g gamma. 12-419 peptide

<400> 63

aagcttccac c atg gag ttt ggg ctg agc tgg gtt ttc ctc gtt gct ctt tta aga 56

MET Glu Phe Gly Leu Ser Trp Val Phe Leu Val Ala Leu Leu Arg

.

10

15

ggt gtc cag tgt cag gtg cag ctg gtg cag tct ggg gga ggc ttg gtc cgg ccc ggg ggg 116 Gly Val Gln Cys Gln Val Gln Leu Val Gln Ser Gly Gly Gly Leu Val Arg Pro Gly Gly

20

25

30

35

tee etg agt ete tee tgt gea gte tet gga ate ace ete agg ace tae gge atg eac tgg 176 Ser Leu Ser Leu Ser Cys Ala Val Ser Gly Ile Thr Leu Arg Thr Tyr Gly MET His Trp

40

45

50

55

gtc cgc cag gct cca ggc aag ggg ctg gag tgg gtg gca ggt ata tcc ttt gac gga aga 236 Val Arg Gln Ala Pro Gly Lys Gly Leu Glu Trp Val Ala Gly Ile Ser Phe Asp Gly Arg

60

65

70

75

agt gaa tac tat gca gac tcc gtg cag ggc cga ttc acc atc tcc aga gac agt tcc aag 296 Ser Glu Tyr Tyr Ala Asp Ser Val Gln Gly Arg Phe Thr Ile Ser Arg Asp Ser Ser Lys 46/51

80 85 90 95 aac acc ctg tat ctg caa atg aac agc ctg aga gcc gag gac acg gct gtg tat tac tgt 356 Asn Thr Leu Tyr Leu Gln MET Asn Ser Leu Arg Ala Glu Asp Thr Ala Val Tyr Tyr Cys 100 105 110 115 gcg aga gga gca cat tat ggt ttc gat atc tgg ggc caa ggg aca atg gtc acc gtc tcg 416 Ala Arg Gly Ala His Tyr Gly Phe Asp Ile Trp Gly Gln Gly Thr MET Val Thr Val Ser 120 125 130 135 agt ggtgagtgga tcc 433 Ser <210> 64 <211> 323 <212> DNA <213> Human <220> <221> CDS <222> (1)...(323) <223> 12B5LV. 1-323 peptide <400> 64 gac atc cag atg acc cag tct cct tcc acc ctg tct gca tct att gga gac aga gtc acc 60 Asp Ile Gln MET Thr Gln Ser Pro Ser Thr Leu Ser Ala Ser Ile Gly Asp Arg Val Thr 5 10 15 20 atc acc tgc cgg gcc agc gag ggt att tat cac tgg ttg gcc tgg tat cag cag aag cca 120 Ile Thr Cys Arg Ala Ser Glu Gly Ile Tyr His Trp Leu Ala Trp Tyr Gln Gln Lys Pro 25 30 35 40 ggg aaa gcc cct aaa ctc ctg atc tat aag gcc tct agt tta gcc agt ggg gcc cca tca 180 Gly Lys Ala Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Lys Ala Ser Ser Leu Ala Ser Gly Ala Pro Ser 45 50 55 60

agg ttc agc ggc agt gga tct ggg aca gat ttc act ctc acc atc agc agc ctg cag cct 240 Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Phe Thr Leu Thr Ile Ser Ser Leu Gln Pro

65

70

75

80

gat gat ttt gca act tat tac tgc caa caa tat agt aat tat ccg ctc act ttc ggc gga 300 Asp Asp Phe Ala Thr Tyr Tyr Cys Gln Gln Tyr Ser Asn Tyr Pro Leu Thr Phe Gly Gly

85

90

95

100

ggg acc aag ctg gag atc aaa 323

Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys

105

⟨210⟩ 65

<211> 66

<212> DNA

<213> Human

<220>

<221> CDS

<222> (1)...(57)

<223> reader sequence

<400> 65

atg gac atg agg gtc ccc gct cag ctc ctg ggg ctc ctg ctg ctc tgg ctc cca ggt gcc 60 MET Asp MET Arg Val Pro Ala Gln Leu Leu Gly Leu Leu Leu Leu Trp Leu Pro Gly Ala

5

10

15

20

Aaa tgt 66

Lys Cys

<210> 66

<211> 110

<212> DNA

<213> Az	tificial Sequ	ience	•			
<220>				• .		
<223> 12	B5VL-1					
<400> 66	3					
atggacat	ga gggtccccg	ctcagctcctg	gggctcctgc	tgctctggct	cccaggtgcc	60
aaatgtga	aca tccagatgac	ccagtctcct	tccaccctgt	ctgcatctat		110
<210> 67	•					
<211> 11	.0		•			
<212> DN	IA .				•	
<213> Ar	tificial Sequ	ience				
<220>						
<223> 12	B5VL-2			·		
//OO\ 05						
<400> 67	,		.*		•	
	gg ggctttccct	ggcttctgct	gataccagge	caaccagtga	taaataccct	60
ggagttta					taaataccct	60 110
ggagttta	gg ggctttccct				taaataccct	
ggagttta	gg ggctttccct				taaataccct	
ggagttta	gg ggctttccct				taaataccct	
ggagttta cgctggcc <210> 68	gg ggctttccct cg gcaggtgatg				taaataccct	
ggagttta cgctggcc <210> 68 <211> 11 <212> DN	gg ggctttccct cg gcaggtgatg	gtgactctgt			taaataccct	
ggagttta cgctggcc <210> 68 <211> 11 <212> DN	gg ggctttccct cg gcaggtgatg 0	gtgactctgt			taaataccct	
ggagttta cgctggcc <210> 68 <211> 11 <212> DN <213> Ar	gg ggctttccct cg gcaggtgatg 0 (A tificial Sequ	gtgactctgt			taaataccct	
ggagttta cgctggcc <210> 68 <211> 11 <212> DN <213> Ar <220>	gg ggctttccct cg gcaggtgatg 0 A tificial Sequ	gtgactctgt			taaataccct	
ggagttta cgctggcc <210> 68 <211> 11 <212> DN <213> Ar <220> <223> 12 <400> 68	gg ggctttccct cg gcaggtgatg 0 A tificial Sequ	gtgactctgt	ctccaataga	tgcagacagg		
ggagttta cgctggcc <210> 68 <211> 11 <212> DN <213> Ar <220> <223> 12 <400> 68 aagcccct	gg ggctttccct cg gcaggtgatg 0 A tificial Sequ	gtgactctgt ence tataaggcct	ctccaataga	tgcagacagg		110

<210> 69

<211> 110

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> 12B5VL-4

<400> 69

accatcagca gcctgcagcc tgatgatttt gcaacttatt actgccaaca atatagtaat 60

tatccgctca ctttcggcgg agggaccaag ctggagatca aa

102

<210> 70

<211> 32

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> 12B5VL-S, PCR primer

<400> 70

ttcaagcttc caccatggac atgagggtcc cc 32

<210> 71

<211> 35

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> 12B5VL-A, PCR primer

<400> 71

tctaggatcc actcacgttt gatctccagc ttggt 35

(210) 72

50/51

<211> 415 <212> DNA <213> Human <220> <221> CDS <222> (12)...(398) <223> HEF-12B5H-g kappa. 12-398 peptide **<400> 72** aagcttccac c atg gac atg agg gtc ccc gct cag ctc ctg ggg ctc ctg ctg ctc 56 MET Asp MET Arg Val Pro Ala Gln Leu Leu Gly Leu Leu Leu Leu 10 15 tgg ctc cca ggt gcc aaa tgt gac atc cag atg acc cag tct cct tcc acc ctg tct gca 116 Trp Leu Pro Gly Ala Lys Cys Asp Ile Gln MET Thr Gln Ser Pro Ser Thr Leu Ser Ala 20 35 tot att gga gac aga gtc acc atc acc tgc cgg gcc agc gag ggt att tat cac tgg ttg 176 Ser Ile Gly Asp Arg Val Thr Ile Thr Cys Arg Ala Ser Glu Gly Ile Tyr His Trp Leu 40 45 50 55 gcc tgg tat cag cag aag cca ggg aaa gcc cct aaa ctc ctg atc tat aag gcc tct agt 236 Ala Trp Tyr Gln Gln Lys Pro Gly Lys Ala Pro Lys Leu Leu Ile Tyr Lys Ala Ser Ser 60 65 70 75 tta gcc agt ggg gcc cca tca agg ttc agc ggc agt gga tct ggg aca gat ttc act ctc 296 Leu Ala Ser Gly Ala Pro Ser Arg Phe Ser Gly Ser Gly Ser Gly Thr Asp Phe Thr Leu 80 90 95 acc atc agc agc ctg cag cct gat gat ttt gca act tat tac tgc caa caa tat agt aat 356 Thr Ile Ser Ser Leu Gln Pro Asp Asp Phe Ala Thr Tyr Tyr Cys Gln Gln Tyr Ser Asn 100 105 110 tat ccg ctc act ttc ggc gga ggg acc aag ctg gag atc aaa cgtgagtgga tcctaga 415 Tyr Pro Leu Thr Phe Gly Gly Gly Thr Lys Leu Glu Ile Lys

WO 01/79494 PCT/JP01/03288

51/51

120 125

International application No.

PCT/JP01/03288

			- FC1/0	FU1/U3288
	SIFICATION OF SUBJECT MATTER .Cl <sup>7</sup> C12N15/12, C07K16/18, C1 A61K39/395, A61P35/00, 29/		N1/15, 1/19	9, 1/21, 5/00,
According t	o International Patent Classification (IPC) or to both na	tional classification a	nd IPC	
	S SEARCHED			
	ocumentation searched (classification system followed .Cl <sup>7</sup> C12N15/12, C07K16/18, C1 A61K39/395, A61P35/00, 29/	2P21/08, C12		9, 1/21, 5/00,
Documentat	tion searched other than minimum documentation to the	extent that such docu	uments are included	in the fields searched
CAPI Gene	lata base consulted during the international search (nam LUS/MEDLINE/BIOSIS (STN), ebank/EMBL/DDBJ/GeneSeq, ssProt/PIR/Geneseq	e of data base and, w	here practicable, sea	rch terms used)
C. DOCU	MENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT			
Category*	Citation of document, with indication, where ar			Relevant to claim No.
PX	WO, 00/53634, A1 (Chugai Seiyal 14 September, 2000 (14.09.00), Claims; Figs. 4-6; example 5 (Family: none)	ku Kabushiki	Kaisha),	1-8, 11-19
X Y	WO, 99/12973, A1 (Chugai Seiyal 18 March, 1999 (18.03.99), Figs. 23, 24, 27-29; examples & & AU, 9890028, A1 & JP, 11-1 & EP, 1035132, A1	1,5	Kaisha),	1,2,6-8,11-17 3-5,8-10,18,19
Y Y	Mateo, V et al., "CD 47 ligation caspase-independent cell death leukemia", Nature Medicine (November 1999), abstract; page 1279, left column line 3; Fig. 3	in chronic : Vol.5, No.11,	pp.1277-84	1,2,6-8,11-17 3-5,9-10,18,19
Y	Pettersen, R.D. et al., "CD47 J. Immunol. (15 June 1999), Vol. abstract, page 7032, right column left column, Par. No. 1	162, No. 12,	pp. 7031-40	1-8,11-19
Furthe	er documents are listed in the continuation of Box C.	See patent fan	nily annex.	
"A" docum conside "E" earlier date "L" docum cited to special "O" docum means "P" docum than th	nent published prior to the international filing date but later ne priority date claimed	"X" document of pa considered now step when the d document of pa considered to in combined with combination be:	d not in conflict with the principle or theory und ricular relevance; the el or cannot be conside ocument is taken alone rticular relevance; the	claimed invention cannot be red to involve an inventive column invention cannot be p when the document is a documents, such a skilled in the art
04	actual completion of the international search June, 2001 (04.06.01)	Date of mailing of t 12 June,	he international sear 2001 (12.06	
	nailing address of the ISA/ anese Patent Office	Authorized officer		
Facsimile N	No.	Telephone No.	·	·

International application No.

PCT/JP01/03288

ategory*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No
Y	US, 4946778, A (Genex Corp.), 07 August, 1990 (07.08.90), Full text	1-8,11-19
	& US, 5260203, A & US, 5455030, A & US, 5869620, A & US, 5518889, A & US, 5534621, A	
X Y	Rozsnyay, Z. et al., "Phenylarsine oxide (PAO) blocks antigen receptor-induced calcium response and tyrosine phosphroylation of a distinct group of proteins", Immunology Lett. (August 1993), Vol. 37, Nos. 2-3, pp 197-205, abstract	1,2,6-8,11-1 3-5,18,19
X Y	Bazzoni, F et al., "Chimeric tumor necrosis factor receprors with constitutive signaling activity", Proc. Natl. Acad. Sci. USA (06 June, 1995), Vol. 92, No. 12, pp. 5376-80, abstract	1,2,6-17 3-5,18,19
X Y	Gell, M. et al., "TR60 and TR80 tumor necrosis factor (TNF)-receptors can independently mediate cytolysis", Lymphokine and Cytokine Research (June 1993), Vol. 12, No. 3, pp.143-8	1,2,6-17 3-5,18,19
X Y	O'Brien, Richard M. et al., "Monoclonal antibodies for the human insulin receptor stimulate intrinsic receptor-kinase activity", Biochem. Soc. Trans. (1986), Vol. 14, No.6, pp. 1021-3, Full text	1,2,6-17 3-5,18,19
X Y	Yarden, Y. and Schlessinger, J., "Self-phosphorylation of epidermal growth factor receptor: evidence for a model of intermolecular allosteric activisation", Biochemistry (1987), Vol. 26, No. 5, pp. 1434-42, abstract	1,2,6-17 3-5,18,19
A	Yanabu, M. et al., "Tyrosine phosphorylation and p72syk activation by an anti-glycoprotein Ib monoclonal antibody", Blood (1997), Vol. 89, No.5, pp.1590-1598, abstract	1-19
		•

International application No.

PCT/JP01/03288

This international search report has not been established in respect of certain claims under Article 17(2)(a) for the following reason	1S:
1. Claims Nos.: 20-22 because they relate to subject matter not required to be searched by this Authority, namely:	
Claims 20 to 22 substantially involve methods for treatment of the human	
body by therapy and thus relate to a subject matter which this International	
Searching Authority is not required, under the provisions of Article	
17(2)(a)(i) of the PCT and Rule 39.1(iv) of the Regulations under the PCT,	
to search.	
2. Claims Nos.: a parts of Claims 1-19 because they relate to parts of the international application that do not comply with the prescribed requirements to such a extent that no meaningful international search can be carried out, specifically:	ı <b>n</b>
See extra sheet.	
3. Claims Nos.: because they are dependent claims and are not drafted in accordance with the second and third sentences of Rule 6.4(a).	
Box II Observations where unity of invention is lacking (Continuation of item 2 of first sheet)	
This International Searching Authority found multiple inventions in this international application, as follows:	
1. As all required additional search fees were timely paid by the applicant, this international search report covers all search claims.	able
2. As all searchable claims could be searched without effort justifying an additional fee, this Authority did not invite payment of any additional fee.	ent
3. As only some of the required additional search fees were timely paid by the applicant, this international search report coonly those claims for which fees were paid, specifically claims Nos.:	vers
4. No required additional search fees were timely paid by the applicant. Consequently, this international search report is restricted to the invention first mentioned in the claims; it is covered by claims Nos.:	
Remark on Protest	
No protest accompanied the payment of additional search fees.	

International application No.

PCT/JP01/03288

#### Continuation of Box No. I-2 of continuation of first sheet (1)

Neither the description nor the flexible disc submitted discloses the base sequences and amino acid sequences of SEQ ID NOS:73 to 84 concerning the production of the reconstituted 12B5 single-stranded Fv stated in the description.

Thus, the inventions relating to the reconstituted 12B5 single-stranded Fv and a process for producing the same fail to satisfy the requirements to such an extent as enabling the performance of any meaningful international search. Thus no international search report is made under the provisions of Article 17(2)(a)(ii) of the PCT.

発明の属する分野の分類(国際特許分類(IPC)) Int. Cl' C12N15/12, C07K16/18, C12P21/08, C12N1/15, 1/19, 1/21, 5/00, A61K39/395, A61P35/00, 29/00, 7/00 調査を行った分野 調査を行った最小限資料(国際特許分類(IPC)) Int. Cl' C12N15/12, C07K16/18, C12P21/08, C12N1/15, 1/19, 1/21, 5/00, A61K39/395, A61P35/00, 29/00, 7/00 最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの 国際調査で使用した電子データベース(データベースの名称、調査に使用した用語) CAPLUS/MEDLINE/BIOSIS (STN), Genbank/EMBL/DDBJ/GeneSeq, SwissProt/PIR/Geneseq 関連すると認められる文献 引用文献の 関連する カテゴリー\* 引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示 請求の範囲の番号 PX WO, 00/53634, A1 (Chugai Seiyaku Kabushiki Kaisha), 1-8, 11-19 14.9月.2000 (14.09.00), 請求の範囲, 図4-6, 実施例5参照, ファミリーなし X WO, 99/12973, A1 (Chugai Seiyaku Kabushiki Kaisha), 1, 2, 6-8, 11-17 18.3月.1999(18.03.99),図23,24,27-29,実施例4,5参照 & AU, 9890028, A1 & JP, 11-155569, A & EP, 1035132, A1 3-5, 9-10. 18, 19 ▼ C欄の続きにも文献が列挙されている。 □ パテントファミリーに関する別紙を参照。 \* 引用文献のカテゴリー の日の後に公表された文献 「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示す 「T」国際出願日又は優先日後に公表された文献であって もの 出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論 「E」国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日 の理解のために引用するもの 「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明 以後に公表されたもの 「L」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行 の新規性又は進歩性がないと考えられるもの 日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する 「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以 文献 (理由を付す) 上の文献との、当業者にとって自明である組合せに 「O」ロ頭による開示、使用、展示等に含及する文献 よって進歩性がないと考えられるもの 「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願 「&」同一パテントファミリー文献 国際調査を完了した日 国際調査報告の発送日 12.06.01 04.06.01 国際調査機関の名称及びあて先 特許庁審査官(権限のある職員) 9639 日本国特許庁 (ISA/JP) 新留 豊 郵便番号100-8915 東京都千代田区霞が関三丁目4番3号 電話番号 03-3581-1101 内線 3448

C(続き).	関連すると認められる文献		
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは	は、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
X	Mateo, V. et al., 'CD47 ligation induc	es caspase-independent	1, 2, 6-8, 11-17
<del>-</del>	cell death in chronic lymphocytic leuk		
Y	Nature Medicine (1999 Nov), Vol.5, No. 要約,第1279頁左欄第6行一右欄第3行,図		3-5, 9-10, 18, 19
Y	Pettersen, R. D. et al., 'CD47 signals J. Immunol. (1999 Jun 15) Vol. 162, No. 要約, 第7032頁右欄第2段落一第7033頁左相	12, pp. 7031-40	1-8, 11-19
Y	US, 4946778, A (Genex Corp.), 7.8月.19 & US, 5260203, A & US, 5455030, A & & US, 5518889, A & US, 5534621, A		1-8, 11-19
Х	Rozsnyay, Z. et al., 'Phenylarsine oxi		1, 2, 6-8, 11-17
- 17	antigen receptor-induced calcium respo		
Υ .	phosphorylation of a distinct group of Immunology Lett. (1993 Aug), Vol.37, N 要約参照		3-5, 9-10, 18, 19
Х	Bazzoni, F. et al., Chimeric tumor nec		1, 2, 6-17
<u>-</u>	with constitutive signaling activity'	Proc. Natl. Acad.	
Y	Sci. USA (1995 Jun 6), Vol. 92, No. 12,	pp. 5376-80,要約参照	3-5, 18, 19
х	Grell, M. et al., 'TR60 and TR80 tumor		1, 2, 6–17
	-receptors can independently mediate c		
Y	and Cytokine Research (1993 Jun), Vol. 要約参照	12, No. 3, pp. 143-8,	3-5, 18, 19
X	O'Brien, Richard M. et al., 'Monoclona	l antibodies for the	1, 2, 6–17
-	human insulin receptor stimulate intri		
Υ	activity' Biochem. Soc. Trans. (1986), pp.1021-3, 全文参照		3~5, 18, 19
X	Yarden, Y. and Schlessinger, J., 'Self	-phosphorylation of	1, 2, 6–17
_	epidermal growth factor receptor: evidence		
. Ү	intermolecular allosteric activation' Biochemistry (1987), Vol. 26, No. 5, pp.		3-5, 18, 19
A	Yanabu, M. et al., 'Tyrosine phosphory activation by an anti-glycoprotein Ib Blood (1997), Vol.89, No.5, pp.1590-159	monoclonal antibody'	1–19
			<u> </u>

<ul> <li>第1欄 請求の範囲の一部の関査ができないときの意見 (第1ページの2の饒き)</li> <li>社第8条第3項 (PCT17条(2)(a)) の規定により、この国際調査報告は次の連由により請求の範囲の一部について作成しなかった。</li> <li>1. 図 請求の範囲 20-22 は、この国際調査機関が調査をすることを要しない対象に係るものである。つまり、</li></ul>
<ul> <li>つまり、</li></ul>
<ul> <li>ており、PCT17条(2)(a)(i)及びPCT規則39.1(iv)の規定により、この国際調査機関が国際調査を行うことを要しない対象に係るものである。</li> <li>② 請求の範囲 1-19の一部 は、有意義な国際調査をすることができる程度まで所定の要件を満たしていない国際出願の部分に係るものである。つまり、別紙参照</li> <li>③ 請求の範囲 は、従属請求の範囲であってPCT規則6.4(a)の第2文及び第3文の規定に従って記載されていない。</li> <li>第11欄 発明の単一性が欠如しているときの意見(第1ページの3の続き)</li> </ul>
ない国際出願の部分に係るものである。つまり、
3.
従って記載されていない。 第II欄 発明の単一性が欠如しているときの意見(第1ページの3の続き)
次に述べるようにこの国際出願に二以上の発明があるとこの国際調査機関は認めた。
l de la companya de
1. 出願人が必要な追加調査手数料をすべて期間内に納付したので、この国際調査報告は、すべての調査可能な請求の範囲について作成した。
2. □ 追加調査手数料を要求するまでもなく、すべての調査可能な請求の範囲について調査することができたので、追加調査手数料の納付を求めなかった。
3. 出願人が必要な追加調査手数料を一部のみしか期間内に納付しなかったので、この国際調査報告は、手数料の納付のあった次の請求の範囲のみについて作成した。
4.
, ,
追加調査手数料の異議の申立てに関する注意  □ 追加調査手数料の納付と共に出願人から異議申立てがあった。

### 第 I 欄 2. について

明細書中の再構成12B5一本鎖Fvの製造に関連する、配列番号:73-84の塩基配列及びアミノ酸配列が明細書に記載されておらず、提出されたフレキシブルディスクにも記録されていない。

よって、再構成12B5一本鎖Fv及びその製造に関連する発明は、有意義な国際調査をすることができる程度まで所定の要件を満たしておらず、PCT17条(2)(a)(i i)の規定により国際調査報告を作成しない 。